# This Page Is Inserted by IFW Operations and is not a part of the Official Record

# BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

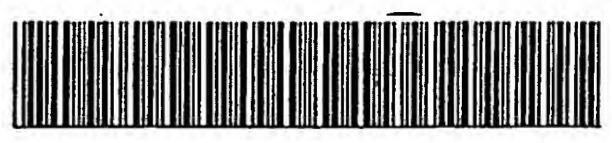
Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

# IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning documents will not correct images, please do not report the images to the Image Problem Mailbox.

#### **PCT**



特許協力条約に基づいて公開

9606172A1

(51)	15日 (地)	化动	: 77.16	54
(51)	加以	计可引	· 77 X	OE

C12N 15/53, 9/02, C12P 7/26, C12N 1/21

(11) 国際公開番号

WO 96/06172

A1

(43) 国際公開日

(74) 代理人

1996年2月29日(29.02.96)

(21) 国際出願番号

PCT/JP95/01640

(22) 国際出願日

1995年8月18日(18.08.95)

(30) 優先権データ

1994年8月23日(23.08.94) JP 特願平6/198775 1994年9月19日(19.09.94) JP 特願平6/223798 JP

(71) 出願人 (米国を除くすべての指定国について)

〒104 東京都中央区新川二丁目10番1号 Tokyo, (JP)

特願平7/47266

1995年3月7日(07.03.95)

麒麟麦酒株式会社(KIRIN BEER KABUSHIKI KAISHA)[JP/JP]

(81) 指定国

AM, AU, BB, BG, BR, BY, CA, CN, CZ, EE, FI, GE, HU, IS, JP, KG, KR, KZ, LK, LR, LT, LV, MD, MG, MK, MN, MX, NO, NZ, PL, RO, RU, SG, SI, SK, TJ, TM, TT, UA, UG, US, UZ, VN, 欧州特許(AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OAPI特許(BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG), ARIPO特許(KE, MW, SD, SZ, UG).

弁理士 平木祐輔, 外(HIRAKI, Yusuke et al.)

〒105 東京都港区虎ノ門二丁目7番7号

虎ノ門中田ビル2F Tokyo, (JP)

(72) 発明者;および

(75) 発明者/出願人(米国についてのみ)

梶原 將(KAJIWARA, Susumu)[JP/JP]

〒158 東京都世田谷区奥沢5-11-9 Tokyo, (JP)

三沢典彦(MISAWA, Norihiko)[JP/JP]

近藤恵二(KONDO, Keiji)[JP/JP]

〒236 神奈川県横浜市金沢区福浦1-13-5

麒麟麦酒株式会社 基盤技術研究所内 Kanagawa, (JP)

添付公開書類

国際調查報告書

KETO GROUP INTRODUCING ENZYME, DNA CODING FOR THE SAME, AND PROCESS FOR (54) Title: PRODUCING KETOCAROTENOID

(54) 発明の名称 ケト基導入酵素、それをコードするDNAおよびケトカロチノイドの製造法

#### (57) Abstract

A polypeptide having the enzymatic activity of converting the 4-methylene group of a  $\beta$ -ionone compound into a keto group; a DNA containing the base sequence coding for the above polypeptide; another DNA which hybridizes with the above DNA and contains the base sequence coding for the above polypeptide; still another DNA which has been inserted into plasmid pHP51 and contains the base sequence coding for the above polypeptide; a recombinant vector containing the above DNA(s); a microbe having the above DNA(s) introduced thereinto; and a process for producing a ketocarotenoid which comprises culturing the above microbe in a medium and separating the formed ketocarotenoid from the product of culture. The introduction of the above DNAs as foreign genes into microbes, such as E. coli, followed by expression thereof makes it possible to impart to the microbes the capability of biosynthesis of astaxanthin, 4-ketozeaxanthin, canthaxanthin, echinenone and other ketocarotenoids. The use of such microbes makes it possible to mass-produce ketocarotenoids at reduced cost and labor.

本発明は、β-イオノン環を有する化合物のβ-イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチド;β-イオノン環を有する化合物のβ-イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNA;該DNAにハイブリダイズし、β-イオノン環を有する化合物のβ-イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNA;プラスミドpHP51に挿入されていて、β-イオノン環を有する化合物のβ-イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNA;前記DNAを含む組換えベクター;前記DNAを導入した微生物;および、前記DNAを導入した微生物を培地で培養し、培養物からケトカロチノイドを採取することを特徴とする、ケトカロチノイドの製造法に関する。

β-イオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素をコードする本発明の DNAを外来遺伝子として大腸菌等の微生物に導入し、発現させることにより、大腸菌等の微生物にアスタキサンチン、4-ケトゼアキサンチン、カンタキサンチン、エキネノン、その他のケト基を含むケトカロチノイドの生合成能を付与することが可能となった。ケト基を含むケトカロチノイドの生合成能を付与された大腸菌等の微生物を用いることにより、ケト基を含むケトカロチノイドを少ない労力およびコストで大量に製造することができる。

#### 情報としての用途のみ PCTに基づいて公開される国際出版をパンフレット第一頁にPCT加盟国を同定するために使用されるコード PT ポルトガル DK デンマーク LK スリランカ アルバニア ルーマニア リベリア エストニア アルメニア AM ロシア連邦 LS レソト スペイン オーストリア リトアニア フィンランド オーストラリア スウェーデンシンガポール ルクセンブルグ フランスガポン アゼルバイジャン ラトヴィア イギリス モナコ GB ベルギー スロヴァキア共和国 モルドバ MD GE グルジア ブルギナ・ファソ セネガル MG マダガスカル ブルガリア スワジランド マケドニア旧ユーゴ ギリシャ ベナン スラヴィア共和国 チャード TD ハンガリー アイルランド ブラジル トーゴ TG マリ ベラルーシ タジキスタン アイスランド MN モンゴル カナダ TM イタリー モーリタニア トルクメニスタン MR 中央アフリカ共和国 TR トルコ マラウイ MW 日本 コンゴー トリニダード・トバゴ メキシコ ケニア CH スイス ウクライナ ニジェール UA NE キルギスタン コート・ジボアール ウガンダ UG 朝鮮民主主義人民共和国 NL オランダ CM カメルーン U S 米国 ウズベキスタン共和国 ノルウェー ニュー・ジーランド 大韓民国 NO KR CN カザブスタン リヒテンシュタイン チェッコ共和国 CZVΝ ポーランド

#### 明細曹

ケト基導入酵素、それをコードするDNAおよびケトカロチノイドの製造法

#### 技術分野

本発明は、鯛、鮭、海老等の養殖魚介類の色揚げに有用であり、また着色料や 抗酸化剤として食品に利用されるアスタキサンチン等のケトカロテノイドの合成 に必要なケト基導入酵素、それをコードするDNA、該DNAを含む組換えべク ター、該DNAを導入した微生物、および該微生物を利用したケトカロテノイド の製造法に関するものである。

#### 背景技術

ケトカロチノイドとは、ケト基を含むカロチノイド色素の総称である。カロチノイドは、メバロン酸を出発物質として、ステロイドやテルペンノイドと途中まで共通なイソプレノイド生合成経路によって合成される(第6図参照)。イソプレン基本生合成系により生じる、基本単位のC5のイソペンテニルピロリン酸(IPP)とその異性体であるジメチルアリルピロリン酸(DMAPP)が縮合してC10のゲラニルピロリン酸(GPP)が生成され、更にIPPが縮合してC15のファネルシルピロリン酸(FPP)が生成される。FPPは、再度IPPと縮合することによってC20のゲラニルゲラニルピロリン酸(GGPP)を生じ、次にGGPP同士が縮合して、最初のカロチノイドである無色のフィトエンが作られる。フィトエンは、一連の不飽和反応により、フィトフルエン、C-カロチン、ノイロスポレン、リコピンに変換される。続いて、リコピンが環化反応により、2つのB-イオノン環を有するB-カロチンに変換され、最後に、B-カロチンにケト基や水酸基などが導入されて、アスタキサンチンやゼアキサンチン等が合成されていると考えられている(Britton, C., "Biosynthesis of carotenoids". Plant Pigments. London, Academic Press, 1988, p. 133-182, (Goodwin, T. W. ed.) 参照)。

最近、発明者等は、植物常在非光合成細菌Erwinia uredovoraのカロチノイド 生合成遺伝子群を、その黄色の色調を指標にして、大腸菌の染色体DNAライブラ リーからクローニングした。さらに、これらの遺伝子の色々な組合わせを大腸菌

等の微生物で発現させることにより、大腸菌等の微生物にフィトエン、リコピン、 $\beta$ -カロチン、及び $\beta$ -カロチンに水酸基が導入された黄色のカロチノイド色素であるゼアキサンチンを生産させることを可能にした(第7図参照)(Misawa, N., Nakagawa, M., Kobayashi, K., Yamano, S., Izawa, Y., Nakamura, K., Harashima, K., "Elucidation of the Brwinia uredovora carotenoid biosynthetic pathway by functional analysis of gene products expressed in Escherichia coli.", J. Bacteriol., 172, p. 6704-6712, 1990. 、 Misawa, N., Yamano, S., Ikenaga, H., "Production of  $\beta$ -carotene in Zymomonas mobilis and Agrobacter ium tumefaciens by introduction of the biosynthesis genes from Brwinia u redovora.", Appl. Environ. Microbiol., 57, p. 1847-1849, 1991 及び特別平3-58786号公報参照)。

ところで、赤色のケトカロチノイドであるアスタキサンチンは、特に海洋生物の鯛、鮭等の赤色魚類や、蟹、海老等の甲殻類に広く存在する代表的な動物カロチノイドである。一般に、動物はカロチノイドを生合成することができないので、微生物や植物によって合成されたカロチノイドを外界より摂取する必要がある。そのため、従来より鯛、鮭、海老等の養殖魚介類の色揚げの目的にアスタキサンチンは広く用いられてきた。

また、アスタキサンチンは食品用着色料として使用されている他、癌の原因となる生体内で発生する活性化酸素を除去する抗酸化剤としても注目を集めている(松野隆男、幹渉、「動物におけるカロチノイドの生理機能と生物活性」化学と生物、28, p. 219-227, 1990参照)。

アスタキサンチンの供給源としては、南極オキアミ等の甲殻類、酵母Phaffia の培養物、緑藻Haematococcusの培養物、及び有機合成法により得られた化合物が知られている。しかし、南極オキアミ等の甲殻類を用いる場合、その摂取や抽出の際に脂質を始めとする夾雑物との分離が困難であり、多大な労力とコストを要する。酵母Phaffiaの培養物でも、その細胞壁が強固でしかもアスタキサンチンの生産量が低いため、摂取や抽出に多大なコストを要する。また、緑藻Haematococcusの培養物の場合、培養時にアスタキサンチン合成に不可欠な光を供給しなければならず、太陽光摂取のための立地条件や人工光供給のための培養装置等

の設備が必要であり、さらに混在するクロロフィルや副生産物の脂肪酸エステルとの分離が困難である。これらのことから上記の生物起源のアスタキサンチンは、コスト的に有機合成法により得られたものに勝てないのが現状であった。しかしながら、有機合成法による場合、アスタキサンチンが魚介類の飼料や食品添加物として用いられることを考慮すると、反応時に生ずる副生成物等の面で問題が残り、かつ消費者の天然物嗜好にも反している。

以上のことより、昨今、安全でかつ消費者の天然物嗜好に合致した生物起源の 安価なアスタキサンチンの製造法の開発が望まれている。

そこで、アスタキサンチンの生合成を担う遺伝子群を取得することができれば 非常に有用であると考えられる。なぜなら、アスタキサンチンの生産能の有無に かかわりなく、食品としての安全性やアスタキサンチンの潜在的生産能の面で最 適な微生物にアスタキサンチン合成遺伝子群を導入、発現させることにより、そ の生産能を微生物に与えることができるからである。この場合、混在する副生産 物の問題もなく、今日の進歩した遺伝子操作の手法をもってすれば、有機合成法 を凌駕するレベルまでアスタキサンチンの生産量を上げることも難しくないと考 えられる。ゼアキサンチンまでを合成する遺伝子群は、前述したように、発明者 等により、すでに非光合成細菌 Brwinia uredovora から取得されている。しか しながら、アスタキサンチンを合成するのに必要なケト基導入酵素をコードする 遺伝子等の取得は、前述したようなアスタキサンチンの産業上の有用性の故に、 多くの研究機関で試みられてきているにもかかわらず、未だ誰も成功に至っては いないのが現状である。この原因としては、ケト基導入酵素等のカロチノイド生 合成に関与する下流の酵素は膜タンパク質であり、それらの酵素の精製や活性測 定が不可能であったために、それらの酵素の知見が無かったことが挙げられる。 **恃に、ケト基導入酵素については、酵素の知見だけでなく、それをコードする遺** 伝子の知見も皆無であった。したがって、今日まで、アスタキサンチンを遺伝子 工学的手法を用いて、微生物等に生産させることは不可能であった。

#### 発明の開示

従って、本発明は、アスタキサンチンを始めとするケト基を含むケトカロチノ

イドを生産するために必要なケト基導入酵素をコードする遺伝子を提供することを目的とする。

また、本発明は、ケト基導入酵素を提供することも目的とする。

さらに、本発明は、前記のケト基導入酵素をコードする遺伝子を含む組換えべ クターを提供することも目的とする。

さらにまた、本発明は、前記のケト基導入酵素をコードする遺伝子を導入した 欲生物を提供することも目的とする。

また別に、本発明は、前記のケト基導入酵素をコードする遺伝子を導入した微生物を利用するケトカロチノイドの製造法を提供することも目的とする。

本発明者等は、上記課題を解決すべく鋭意検討した結果、緑藻Haematococcus pluvialis の c D N A からケト基導入酵素をコードする遺伝子をクローニングし、該遺伝子を組み込んだベクターD N A を作製し、該ベクターD N A を大腸菌に導入し、かくして得られた大腸菌を培養した培地からエキネノン、カンタキサンチン、アスタキサンチン、4ーケトゼアキサンチン等のケトカロチノイドを採取することに成功し、本発明を完成させるに至った。すなわち、本発明は、βーイオノン環を有する化合物のβーイオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドを提供する。また、本発明は、βーイオノン環を有する化合物のβーイオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むD N A を提供する。さらに、本発明は、前記のD N A を含む組換えベクターを提供する。さらにまた、本発明は、前記のD N A を導入した微生物も提供する。また別に、本発明は、前記のD N A を導入した微生物を培地で培養し、培養物からケトカロチノイドを採取することを特徴とする、ケトカロチノイドの製造法を提供する。

以下、本発明を詳細に説明する。

#### 1. ケト基導入酵素

本発明のケト基導入酵素は、 $\beta$ ーイオノン環を有する化合物の $\beta$ ーイオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドである。このポリペプチドは、実質的に配列表の配列番号1に示されるアミノ酸配列(第

1図のAからDまでのアミノ酸配列)、配列番号 2 に示されるアミノ酸配列(第 2 図のBからDまでのアミノ酸配列)、または、配列番号 3 に示されるアミノ酸配列(第 3 図のCからDまでのアミノ酸配列)を含むものであってもよい。ここで、「実質的に配列表の配列番号 1、配列番号 2、または、配列番号 3 に示されるアミノ酸配列」とは、配列表の配列番号 1、配列番号 2、または、配列番号 3 に示されるアミノ酸配列の他、 $\beta$  ーイオノン環を有する化合物の $\beta$  ーイオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有する限りにおいて、配列表の配列番号 1、配列番号 2、または、配列番号 3 に示されるアミノ酸配列のいくっかについて欠失、置換、付加等の変異があってもよいアミノ酸配列を意味する。たとえば、配列表の配列番号 1、配列番号 2、または配列番号 3 に示されるアミノ酸配列の第 1 番目のアミノ酸(Met)が欠失しているものなども包含される。

本発明のケト基導入酵素は、ある実施態様において、 $\beta-$ カロチンを基質としてエキネノンを経てカンタキサンチンを合成することができる。また、3-ヒドロキシー $\beta-$ イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換することもできる。その具体的な例の1つとして、ゼアキサンチンを基質として4-ケトゼアキサンチンを経てアスタキサンチンを合成することができる(第8図参照)。カロチノイドである $\beta-$ カロチンやゼアキサンチンは1分子中に2分子の $\beta-$ イオノン環を有しているので、まず4位のメチレン基がケト基に転換されることにより、それぞれエキネノン及び4-ケトゼアキサンチンが生じ、更に $\beta-$ イオノン環の4 位(4位と同等)のメチレン基がケト基に転換されることにより、それぞれカンタキサンチン及びアスタキサンチンが生じるからである。

## 2. ケト基導入酵素遺伝子 (bkt)

本発明のケト基導入酵素をコードする遺伝子(以下、「bkt」と称する。)は $\beta$ -イオノン環を有する化合物の $\beta$ -イオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNAである。この典型的な例は、緑藻Haematococcus pluvialis (NIES-144)よりクローニングできるbkt遺伝子であり、これは実質的に第 1 図のAからDまでのT 1 と 図のBからDまでのT 1 と 図のBからDまでのT 1 と 図のBからDまでのT 1 と 図のBからDまでのT 1 と 図のBからDまでのD 1 と 図のBからDまでのD 1 と 図のBからD 1 に示されるD 1 と 図のB 1 に示されるD 1 と 図のB 1 に示されるD 1 と 図のD 1 と 図のD 1 と 図のD 1 と 図のD の D を D に D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D を D に D に D を D に D を D に D に D に D に D を D に

CからDまでのアミノ酸配列(配列表の配列番号 3 に示されるアミノ酸配列)を含むポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNAである。配列表の配列番号 1、配列番号 2、および配列番号 3 に示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列の一例を、それぞれ、配列表の配列番号 4 と 5、 6、および 7 に示す。なお、配列表の配列番号 4 に示す塩基配列は、コード領域である配列表の配列番号 5 に示す塩基配列の上流に非コード領域を含むものである。また、本発明のbkt遺伝子は、配列表の配列番号 4、 5、 6、および 7 に示される塩基配列を含むものの他に、縮重コドンにおいてのみ異なる同一のポリペプチドをコードする縮重異性体を含むものも包含することはいうまでもない。

bkt遺伝子産物(以下、「BKT」と称する。)、すなわち、本発明のケト基導入酵素は、前記したように、 $\beta$ -イオノン環を有する化合物の $\beta$ -イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有しており、ある実施態様において、 $\beta$ -カロチンを基質としてエキネノンを経てカンタキサンチンを合成することができる(第8図参照)。また、BKTは、3-ヒドロキシー $\beta$ -イオノン環の4位のメチレン基をケト基に転換することもでき、例えば、ゼアキサンチンを基質として4-ケトゼアキサンチンを経てアスタキサンチンを合成することができる(第8図参照)。なお、このような酵素活性を有するポリペプチド及びこれをコードするDNAは、従来知られていなかったものであり、このポリペプチドおよびこれをコードするDNAは、現在までに知られているどのようなポリペプチドおよびこれをコードするDNAは、現在までに知られているどのようなポリペプチドおよびDNAとも全体的なホモロジーは有していない。また、 $\beta$ -イオノン環や3-ヒドロキシー $\beta$ -イオノン環に限らず、1つの酵素がメチレン基をいきなりケト基に変換するという知見は今まで存在しなかったものである。

ところで、非光合成細菌 Brwiniaのカロチノイド合成遺伝子群、crtE、crtB、crtI 及びcrtYを用いることにより、大腸菌等の微生物に $\beta$ -カロチン生産能を与えることができ、更に上記の4つの遺伝子に加えcrtZ遺伝子も用いることにより、大腸菌等の微生物にゼアキサンチン生産能を与えることができる(第7図及び前記のW091/13078号公開公報参照)。

したがって、BKTの基質である $\beta$ -カロチンやゼアキサンチンはこれらBrwiniaの crt遺伝子群により供給されるので、Brwiniaのcrt遺伝子群を保持する大腸

菌等の微生物に更に本発明のDNA(bkt遺伝子)を導入すると、 $\beta-$ カロチン産生微生物ではエキネノンを経てカンタキサンチンを、ゼアキサンチン産生微生物では4-ケトゼアキサンチンを経てアスタキサンチンを生産することが可能となる(第8図参照)。ただし、ゼアキサンチン産生微生物では、ゼアキサンチンの中間代謝産物として $\beta-$ クリプトキサンチンが微量含まれることから、さらにこの $\beta-$ クリプトキサンチンを基質として、上記の主要代謝経路の他に、 $\beta-$ クリプトキサンチンから3-ヒドロキシエキネノン、4-ケトゼアキサンチンを経てアスタキサンチンを生産する経路および $\beta-$ クリプトキサンチンから3-ヒドロキシエキネノンを経てフェニコキサンチンを生産する経路も存在すると考えられ、このマイナーな代謝経路の産物として、3-ヒドロキシエキネノン、3-ヒドロキシエキネノン及びフェニコキサンチンを生産することができると考えられる(第9図参照)。

#### 3. DNAの取得

本発明のケト基導入酵素BKTのアミノ酸配列をコードする塩基配列を含むDN Aを取得する一つの手段は、核酸合成の方法に従って、その鎖長の少なくとも一部を化学合成することである。しかし、結合アミノ酸が多数であるということを考えれば、この化学合成法よりも緑藻 Haematococcus (代表的なものにHaematococcus pluvialis やHaematococcus lacustris等がある)からmRNAを取得し、それから大腸菌で cDNAライブラリーを作製し、このライブラリーから遺伝子工学の分野で慣用されている方法、たとえば適当なプローブによるハイブリダイゼーション法または本発明者等が用いた発現クローニング法により、これを取得するほうが好ましいと言える。

具体的には、Haematococcus pluvialis の全RNAを分離し、オリゴテックスー d T 3 0 スーパー (宝酒造 (株) )を用いてポリA<sup>+</sup> RNAを精製する。このポリA<sup>+</sup> RNAを鋳型にして、逆転写酵素SUPERSCRIPT RT (GIBCO BRL)で相補鎖 DNAを合成し、続いてE. coli DNA リガーゼ、E. coli DNA ポリメラーゼ、E. coli DNA RNase H (全てGIBCO BRL)を用いて 2 本鎖 c DNAを合成する。合成した c DNAを大腸菌用発現ペクターpSPORT1(GIBCO BRL)に組み込み、 c DNA ライブラリーを作製する。この c DNAライブラリーを用い、βーカロチンを産

生する大腸菌(上記したBrwinia のcrt 遺伝子群を保持する大腸菌)を形質転換する。得られた形質転換体の色調変化から、ケト基導入酵素遺伝子を保持した大腸菌をスクリーニングする。この方法は、ケト基が導入され、ケトカロチノイドのひとつであるカンタキサキンチンが合成されると大腸菌の色調が $\beta$ -カロチンの黄色からカンタキサンチンの赤色に変わることを利用したものである。得られた赤色の形質転換大腸菌から目的のcDNAを持つプラスミドを単離し、cDNAを大腸菌ベクターpBluescript II SK+および<math>pBluescript II KS+(STRATAGENE)につなぎ換える。これらプラスミドについて種々の長さの欠失を有する欠失変異体作成を行い、それらについて塩基配列の決定を行う。

#### 4. bkt遺伝子にハイブリダイズするDNA

現在までに数種類の緑藻Haematococcus が分離、同定されており、これらは全 てアスタキサンチン等のケトカロチノイドを合成すると考えられている。また、 酵母ではあるが同じ真核生物のPhaffia rhodozyma もアスタキサンチン等のケト カロチノイドを合成することが報告されている(Johnson, B. A. and An, G.-Hwan, "Astaxanthin from microbial sources", Critical Reviews in Biotechnology, 11, 297-326, 1991)。前述したHaematococcus pluvialis NIES-144のbkt遺伝 子をプローブとして用い、そのホモロジーを利用したハイブリダイゼーションに よって他の上記アスタキサンチン産生藻類あるいは微生物から、ケト基導入酵素 の遺伝子を取得することができる。発明者等は、アスタキサンチンを合成できる Haematococcus の中から、Haematococcus pluvialis NIES-144とはその資化性や 光に対する表現型の異なる2種、すなわち、Haematococcus lacustris UTEX 294 (The Culture Collection of Algae at the University of Texas at Austint) ら分譲)、Haematococcus lacustris C-392 〔東京大学応用微生物研究所(現 分子細胞生物学研究所)付属微生物微細藻類総合センターより分譲〕を選択し、 これらの染色体DNAを調製し、Haematococcus pluvialis NIBS-144のbkt遺伝 子をプローブとして、サザンハイブリダイゼーションを行った。その結果は発明 者等の予想通り、bktのプローブは2種類の緑藻Haematococcus のいずれの染色 体DNAに由来する特定のDNA断片にも強くハイブリダイズした。従って本発 明は、このような前記DNA(配列番号4、5、6及び7)とハイブリダイズす

るDNAをも包含する。

#### 5. 大腸菌等の微生物の形質転換

本発明のDNAを外来遺伝子として適当な細菌(例えば、大腸菌、2ymomonas mobilis、Agrobacterium tumefaciens)や酵母(Saccharomyces cerevisiae)等の微生物に導入して発現させることにより、種々のケトカロチノイドを製造することができる。

以下に、好ましい微生物への外来遺伝子の導入法の概要について記載する。 大腸菌等の微生物への外来遺伝子の導入および発現のための手順ないし方法としては、本明細書において記載したもの以外にも、遺伝子工学の分野により慣用されているもの、例えば、"Vectors for cloning genes", Methods in Enzymology, 216, p. 469-631, 1992, Academic Press、および、"Other bacterial systems", Methods in Enzymology, 204, p. 305-636, 1991, Academic Press 参照)に準じた手法ないし方法を用いることができる。

#### <大腸菌への遺伝子導入>

大腸菌への外来遺伝子の導入法としては、ハナハンの方法、ルビジウム法などすでに確立されたいくつかの効率的方法があり、それらを用いることができる(たとえば、Sambrook, J., Fritsch, E. F., Maniatis, T., "Molecular cloning -A laboratory manual." Cold Spring Harbor Laboratory Press, 第1章第74頁~第84頁, 1989参照)。大腸菌で外来遺伝子を発現させるためには、常法に従い(たとえば、前述の "Molecular cloning -A laboratory manual. 第17章第3頁~第41頁")。

参照)、たとえば、lac のプロモーターを有する大腸菌発現ベクターに外来遺伝子を挿入したものを大腸菌に導入するとよい。本発明者等は、lac のプロモーター等を有する大腸菌用 cDNA発現ベクター pSPORT1 (GIBCO BRL 社) 中に、lac のプロモーターの転写のリードスルーを受ける方向に、Haematococcus のbkt 遺伝子を挿入し、これを大腸菌に導入した。

#### <酵母への遺伝子導入>

酵母 Saccharomyces cerevisiae への外来遺伝子の導入法としては、リチウム 法などすでに確立された方法があり、それを用いることができる(たとえば、秋

山裕一監修バイオインダストリー協会編集、「酵母のニューバイオテクノロジー」医学出版センター 刊参照)。酵母で外来遺伝子を発現させるためには、PG K や GPD 等のプロモーターおよびターミネーターを用いて、外来遺伝子をこのプロモーターとターミネーターの間に転写のリードスルーを受けるように挿入した発現カセットを構築し、この発現カセットを、S. cerevisiae のベクター、たとえば、YRP系(酵母染色体のARS配列を複製起点とする酵母用マルチコピーベクター)、YBP系(酵母の2 $\mu$ m DNAの複製起点を持つ酵母用マルチコピーベクター)、YIP系(酵母の複製起点を持たない酵母染色体組込み用ベクター)等のベクターに挿入し、これを酵母に導入するとよい(前述の「酵母のニューバイオテクノロジー」医学出版センター刊、日本農芸化学会ABCシリーズ「物質生産のための遺伝子工学」朝倉書店刊、および、Yamano、S.、Ishii、T.、Nakagawa、M.、Ikenaga、H.、Misawa、N.、"Metabolic engineering for production of  $\beta$ -carotene and lycopene in Saccharomyces cerevisiae". Biosci. Biotech. Biochem., 58, P.1112-1114, 1994 参照)。

<Zymomonas mobilisへの遺伝子導入>

エタノール生産細菌 Zymomonas mobilis への外来遺伝子の導入は、グラム陰性菌に共通な接合伝達法により行うことができる。 Zymomonas mobilisで外来遺伝子を発現させるためには、外来遺伝子を挿入した発現ベクター(たとえば、 Zymomonas mobilis 用ベクターpZA22)を Zymomonas mobilisに導入するとよい(中村克己、「Zymomonas 細菌の分子育種」、日本農芸化学会誌, 63, p. 1016-1018, 1989、および、Misawa, N., Yamano, S., Ikenaga, H., "Production of bcarotene in Zymomonas mobilis and Agrobacterium tumefaciens by introduction of the biosynthesis genes from Brwinia uredovora". Appl. Environ. Microbiol., 57, p. 1847-1849, 1991参照)。

<Agrobacterium tumefaciensへの遺伝子導入>

植物病原細菌 Agrobacterium tumefaciens への外来遺伝子の導入は、グラム 陰性菌に共通な接合伝達法により行うことができる。 Agrobacterium tumefacie ns で外来遺伝子を発現させるためには、外来遺伝子を挿入した発現ベクター (たとえば、 Agrobacterium tumefaciens 用ベクターpBI121) を Agrobacterium tumefaciensに導入するとよい (Misawa, N., Yamano, S., Ikenaga, H., "Production of β-carotene in Zymomonas mobilis and Agrobacterium tumefaciens by introduction of the biosynthesis genes from Brwinia uredovora". Appl. Environ. Microbiol., 57, p. 1847-1849, 1991 参照)。

6. 微生物によるケトカロチノイド生産(bkt 遺伝子発現)

前述した、微生物への外来遺伝子の導入のための手法ないし方法によって、緑 藻Haematococcus由来のアスタキサンチンを始めとするケトカロチノイド合成遺 伝子群を導入し、これを発現させることが可能である。

ファルネシルピロリン酸 (FPP) はカロチノイドだけでなく、セスキテルペン、 トリテルペン、ステロール、ホパノール等のテルペノイドと共通な基質である。 一般に、微生物は、カロチノイドを合成できないものでも、テルペノイドは合成 しているので、すべての微生物は基本的に中間代謝産物として FPP を有してい るはずである。一方、非光合成細菌 Brwinia のカロチノイド合成遺伝子群は、 FPP を基質として、Haematococcus のbkt 遺伝子産物の基質、すなわち、β-カ ロチン、ゼアキサンチンまで合成させることが可能である(第7図参照)。発明 者等は、大腸菌だけでなく前記した微生物、すなわち、酵母 Saccharomyces cer evisiae、エタノール生産細菌 Zymomonas mobilis、植物病原細菌 Agrobacteriu m tumefaciens に Erwinia のcrt 遺伝子群を導入し、これらの微生物が、予想 どおり、βーカロチン等のカロチノイドを生産できるようになることを、すでに 確認している (Yamano, S., Ishii, T., Nakagawa, M., Ikenaga, H., Misawa, N., "Metabolic engineering for production of  $\beta$ -carotene and lycopene i n Saccharomyces cerevisiae". Biosci. Biotech. Biochem., 58, p. 1112-111 4, 1994, Misawa, N., Yamano, S., Ikenaga, H., "Production of  $\beta$ -caroten e in Zymomonas mobilis and Agrobacterium tumefaciens by introduction of the biosynthesis genes from Erwinia uredovora". Appl. Environ. Microbio 1., 57, p.1847-1849, 1991、および、特開平3-58786号公報参照)。

したがって、Brwinia 由来のカロチノイド合成遺伝子群と本発明のDNA(典型的にはHaematococcus 由来のカロチノイド合成遺伝子bkt)を組み合わせて同一の微生物に同時に導入することにより、遺伝子導入発現系が確立しているすべ

1

ての微生物にアスタキサンチン等のケトカロチノイドを生産させることが可能となる。あるいは、本来カロチノイド合成遺伝子群を有している微生物や予めカロチノイド合成遺伝子群を導入した微生物に、本発明のDNAを導入することにより、該微生物にケトカロチノイドを生産させることもできる。以下に、各種ケトカロチノイドの微生物による生産法について説明する。

<カンタキサンチン、エキネノンの生産>

β-カロチン合成に必要なBrwinia uredovora のcrtB、crtI、crtY 遺伝子およびケト基導入酵素遺伝子である Haematococcusのbkt 遺伝子を大腸歯等の微生物に導入し発現させることにより、最終産物としてカンタキサンチンを生産させることができる。また、bkt 遺伝子の発現レベルの調節等により合成中間体のエキネノンも得ることができる。例えば、大腸菌を用いてカンタキサンチン、エキネノンを生産するためには、Brwinia uredovora のcrtB、crtB、crtI、crtY 遺伝子を含む断片を大腸菌ベクター(例えば、pACYC184)に挿入したプラスミド(例えば、pACCCAR16 Δ crtX)、および、Haematococcusのbkt 遺伝子を含む断片を大腸菌ベクター(例えば、pBluescript II KS+)に挿入したプラスミド(例えば、pHP51(第10図参照))の両プラスミドを大腸菌(例えば、JM101)に導入し、それを、例えば、アンピシリンとクロラムフェニコールを含むLB培地または2YT培地等の培地で30~37℃の培養条件で定常期まで培養し、菌体を集め、アセトン等の有機溶媒を用いてカロチノイド色素を抽出すればよい。このようにして得られるカロチノイド色素には、カンタキサンチンおよびエキネノンが含まれうる。

くアスタキサンチン、4-ケトゼアキサンチンの生産>

ゼアキサンチン合成に必要なBrwinia uredovora のcrtB、crtB、crtI、crtY、crt2 遺伝子およびケト基導入酵素遺伝子である Haematococcusのbkt 遺伝子を大腸菌等の微生物に導入し発現させることにより、最終産物として、アスタキサンチンを生産させることができる。また、bkt 遺伝子の発現レベルの調節等により合成中間体の 4-ケトゼアキサンチンも得ることができる。例えば、大腸菌を用いてアスタキサンチン、4-ケトゼアキサンチンを生産するためには、Brwinia uredovora のcrtB、crtB、crtI、crtY、crt2遺伝子を含む断片を大腸菌ベクタ

ー (例えば、pACYC184) に挿入したプラスミド (例えば、pACCAR25 $\Delta$ crtX)、および、Haematococcusのbkt 遺伝子を含む断片を大腸菌ベクター (例えば、pBlue script II KS+) に挿入したプラスミド (例えば、pHP51) の両プラスミドを大腸菌 (例えば、JM101) に導入し、それを、例えば、アンピシリンとクロラムフェニコールを含む LB 培地または 2 YT 培地等の培地で 3 0 ~ 3 7  $\mathbb C$ の培養条件で定常期まで培養し、菌体を集め、アセトン等の有機溶媒を用いてカロチノイド色素を抽出すればよい。このようにして得られるカロチノイド色素には、アスタキサンチンおよび 4 -ケトゼアキサンチンが含まれうる。

<3'-ヒドロキシエキネノン、3-ヒドロキシエキネノン、フェニコキサンチンの 生産>

ゼアキサンチン合成に必要なErwinia uredovora のcrtB、crtB、crtI、crtY、crt2 遺伝子およびケト基導入酵素遺伝子である Haematococcusのbkt 遺伝子を大腸菌等の微生物に導入し発現させることにより、主要産物として、アスタキサンチン、4-ケトゼアキサンチンを生産させることができるが、マイナー中間代謝産物として、3'-ヒドロキシエキネノン、3-ヒドロキシエキネノン及びフェニコキサンチンが存在するはずである。

これらの色素の生産方法は、上記の方法に準じるが、詳細は実施例を参照されたい。

#### 7. 微生物の寄託

本発明のDNAである単離されたbkt遺伝子を組み込んだプラスミドpHP51を 導入した大腸菌DH5αは、工業技術院生命工学工業技術研究所に下記の通りに寄 託されている。

寄託者が付した識別のための表示: DH5α(pHP51)

寄託番号: FERM BP-4757

受託年月日:平成6年7月26日

#### 図面の簡単な説明

第1図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIBS-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) の塩基配列とコードされるポリペプチドのアミノ酸配列を示す。

PCT/JP95/01640 WO-96/06172

第2図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIES-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) の塩基配列とコードされるポリペプチドのアミノ酸配列を示す。

第3図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIBS-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) の塩基配列とコードされるポリペプチドのアミノ酸配列を示す。

上記の第1~3図においては、開始コドンが異なっている。

第4図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIES-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) を含むDNA鎖の塩基配列を示す。図中、A、BおよびCは開始コドンの位置を示す。

第5図は、第4図に続く配列を示す。

第6図は、B-カロチンまでのカロチノイド生合成経路を示す。

第7図は、非光合成細菌 Brwinia uredovora のカロチノイド生合成経路とカロチノイド合成遺伝子の機能を示す。

第8図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIES-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) と非光合成細菌 Erwinia uredovora の水酸基導入酵素遺伝子 (crt2) の機能とケトカロチノイドの主要生合成経路を示す。

第9図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIBS-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) と非光合成細菌 Erwinia uredovora の水酸基導入酵素遺伝子 (crt2) の機能とケトカロチノイドのマイナーな生合成経路を示す。

第10図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIES-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) を含む2種のプラスミドpHP5およびpHP51 を示す。

pHP5はpSPORT 1に、pHP51はpBluescript 11 KS+に、lac のプロモーターのリードスルーを受ける方向に挿入されている。制限酵素切断部位は次のように省略されて示されている。S、Sall; Ss、Sstl; P、Pstl; Sp、Sphl; N、Notl; X、Xbal: K. Kpnl; Sa、Sacl.

第11図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIES-144 のケト基導入酵素遺伝子 (bkt) の開始コドンを含む領域の塩基配列と各種デレーションプラスミドの開始部位を示す。

第12図は、緑藻 Haematococcus pluvialis NIBS-144 のbkt遺伝子の1.7kb DNA断片をプローブとした、3種類の Haematococcusに対するサザン分析(電

#### WO 96/06172

#### 泳動写真)を示す。

 $\nu - \nu$  1 ~ 3: Haematococcus pluvialis NIES-144

レーン4~6: Haematococcus lacustris UTEX294

 $\nu - \nu 7 \sim 9$ : Haematococcus lacustris C-392

レーン1、4、7: Hindlll消化物

レーン2、5、8: Pstl 消化物

レーン3、6、9: Xbal 消化物

#### 発明を実施するための最良の方法

以下、本発明を実施例により具体的に説明する。本発明の範囲はこれらの実施 例により限定されるものではない。

#### [実施例1] 生物材料と培地組成

遺伝子取得に用いたHaematococcus pluvialisは、財団法人 地球・人間環境フォーラム (Global Bnvironmental Forum)に登録されている NIBS-144 株である。Haematococcus pluvialisを基本培地 (酵母エキス 0.2%、酢酸ナトリウム 0.12%、L-アスパラギン 0.04%、塩化マグネシウム・六水和物 0.02%、硫酸第一鉄・七水和物 0.001%、塩化カルシウム・二水和物 0.002%)を用い、20℃、12時間明/12時間暗(20μB/m2・s)で約4日間培養した。又、Haematococcus pluvialis のアスタキサンチン合成を誘導する為に、Haematococcus pluvialis NIBS-144 株に酢酸を最終濃度45mM、硫酸第一鉄・七水和物を最終濃度450μMになるように加え、20℃、光強度 125μB/m²・sで約12時間培養して、シスト化を誘導した。

#### [実施例2] Haematococcus pluvialisの全DNAの調製

Haematococcus pluvialis NIES-144 株を400mlの基本培地に植菌して20℃、光強度20μB/m²・s、明暗サイクル12時間明/12時間暗で約4日間培養した。培養液から菌体を集菌し、液化窒素で凍結して、乳鉢で菌体が粉末状になるまで破砕した。粉末状の破砕菌体に15mlの抽出緩衝液(0.1 M Tris-HCl pH8.0, 0.1 M EDTA,

0.25 M NaCl, 0.1 mg/ml Proteinase K )を加えて激しく攪拌し、55℃で2時間保温した後、6000xg、10分間、4℃で遠心して沈殿物を取り除いた。上清に0.6 倍量のイソプロパノールを加え、-20℃で30分間冷却した後、7500xg、15分間、4℃で遠心した。沈殿したDNA含有物を2mlのTB緩衝液(10mM トリス-HCl pH8.0, 1 mM BDTA)で溶解し、等量のフェノール:クロロホルム(1:1)と混合して遠心し、上層を抽出した。続いて80μlの5M NaClと5mlのエタノールを加えて-20℃で30分間冷却した後、12000xg、15分間、4℃で遠心した。更に70%エタノールで沈殿物をリンスした後、乾燥して0.5 mlのTB緩衝液(10 mM Tris-HCl pH8.0, 1 mM BD TA)に溶解し、2.5μlの10 mg/mlのRNase Aを加えたものをHaematococcus pluvia lisの全DNA溶液とした。

[実施例3] PCRによるHaematococcus pluvialis からのcrtZ相同領域の単離の試み

Erwinia uredovoraとBrwinia herbicolaのcrtZ遺伝子(Misawa, N., Nakagawa, M., Kobayashi, K., Yamano, S., Izawa, Y., Nakamura, K., Harashima, K., "Blucidation of the Erwinia uredovora carotenoid biosynthetic pathway by functional analysis of gene products expressed in Escherichia coli.", J. Bacteriol., 172, p. 6704-6712, 1990、Hundle, B.S., Beyer, P., Kleinig, H., Englert, G., Hearst, J.E., "Carotenoids of Erwinia herbicola and an Escherichia coli HB101 strain carrying the Erwinia herbicola carotenoid gene cluster.", Phytochem. Phytobiol., 54, p. 89-93, 1991)にコードされるアミノ酸配列を比較することから相同性の高い領域を見つけだし、その領域のアミノ酸配列から予想される使用コドンを組合わせて、以下の混合プライマーを3種類合成した。

No. 1 5'-GGNTGGGGNTGGCAYAARTCNCAYCA-3'

No. 2 5'-CANCGYTGRTGNACNAGNCCRTCRTG-3'

No. 3 5'-GCRTASATRAANCCRAARCTNACRCA-3'

(N: A, G, CまたはT, R: AまたはG, Y: CまたはT, S: A, G または T)
No. 1とNo. 2及びNo. 1とNo. 3の混合プライマーを使ってHaematococcus pluviali

s の全DNA溶液を鋳型としてPCR (polymerase chain reaction) を行った。最終 濃度がそれぞれ、約100 ngのHaematococcus pluvialis の全DNA溶液、各100 μM の混合プライマー、10 mM MgSO<sub>4</sub>、1xVent Buffer(10 mM KCI, 20 mM Tris-HCI (pH8.8), 10 mM (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 2 mM MgSO<sub>4</sub>, 0.1 % Triton X-100),250 μM dNTP、2 U Vent DNA polymerase (New England Biolabs, Inc.) になるように混合し、9 4℃ 30秒間、55℃ 30秒間、72℃ 30秒間で30サイクル、及び94℃ 30秒間、6 0℃ 30秒間、72℃ 30秒間で30サイクルの反応条件でPCRを行い、電気泳動法で反応生成物の有無を確認した。しかし、いずれの場合も、明確な単一の生成物を検出することは出来なかった。

## [実施例4] Haematococcus pluvialisの全RNAの調製

Haematococcus pluvialis NIES-144 株を800 mlの基本培地に植菌して20℃、 光強度20μB/m²・s、明暗サイクル12時間明/12時間暗で約4日間培養し、続いて 酢酸を最終濃度45mM、硫酸第一鉄・七水和物を最終濃度450μMになるように加え、 20℃、光強度125μB/m²・sで約12時間培養した。培養液から菌体を集菌し、液化 窒素で凍結して、乳鉢で菌体が粉末状になるまで破砕した。粉末状の破砕菌体に 3 mlのISOGEN-LS ((株)ニッポンジーン)を加え、室温で5分間放置し、更に0.8 mlのクロロホルムを加えた後、15秒間激しく攪拌して3分間、室温で放置した。 12000xg、15分間、4℃で遠心して上層を抽出し、2 mlのイソプロパノールを加 えて10分間、室温で放置後、12000xg、10分間、4℃で遠心した。続いて70%エ タノールで沈殿物をリンスした後、乾燥して1mlのTB緩衝液(10mM トリス-HC1 (p H8.0)、1 mM EDTA)に溶解したものをHaematococcus pluvialisの全RNA溶液とし た。この調製法で4.1 mgの全RNAが得られた。

[実施例 5] Haematococcus pluvialisのcDNA発現ライブラリーの作製オリゴテックスーdT30スーパー(宝酒造(株))を用いてHaematococcus pluvialisの全RNA約1mgからポリA+RNAを精製した。精製方法は、添付の製品説明書の使用方法に従った。この精製方法で約14μgのポリA+mRNAを精製した。cDNAの作製は、スーパースクリプトTMプラスミドシステム(GIBCO BRL社)を用

い、添付の説明睿の使用方法を一部改変して以下の通りに行った。約5μgのポリ A+RNA を用い、制限酵素Notlの認識配列と15mersのオリゴdTからなる合成DNAを プライマーとして逆転写酵素SUPERSCRIPT RTで相補鎖DNAを合成し、続いてE. col i DNA リガーゼ、E. coli DNA ポリメラーゼ、E. coli DNA RNase Hを用いて2本鎖 cDNAを合成した後、制限酵素SallのリンカーをT4 DNA リガーゼで結合させ、最 終的にcDNAの上流末端がSall部位、ポリAの下流がNotl部位になるようにした。 電気泳動法を用いて、これらcDNAのサイズ分画を行い、0.7kb~3.5kbの範囲の分 画を集めた。この分画のcDNA約28 ngと35ngのcDNA発現ベクターpSPORT I (GIBCO BRL 社)を Not! とSallで消化したものとを上キットに含まれているライゲー ションバッファー(50mM トリス-HCl pH 7.6, 10mM MgCl2, 1mM ATP, 1mM DTT, 5 X PEG 8000)及びT4 DNA リガーゼを用いてライゲーションした。このcDNA発現べ クターpSPORT 1は、Sall部位の上流にlacプロモーターをもち、大腸菌内でcDNA を発現させることができるベクターである。次にライゲーションしたDNA溶液を 全て使って、Molecular Cloning 2nd edition : Cold Spring Harbor Laborator y ,1.21-1.41 (1989)の方法に従って調製した大腸菌 (Escherichia coli) DH5α のコンピテントセルの形質転換を行った。約4万個の形質転換株が得られ、これ らを全て集めた後、Molecular Cloning 2nd edition: Cold Spring Harbor Lab oratory ,1.21-1.41 (1989)の方法に従い、プラスミドDNAを調製した。その結果、 0.6 mgのプラスミドDNAが得られ、これをHaematococcus pluvialisのcDNA発現ラ イブラリーとした。

[実施例 6] ケト基導入酵素遺伝子を保持した大腸菌の色調変化を利用したスクリーニング

#### (1) B-カロチン産生大腸菌の作製

Erwinia uredovoraのcrtZ以外のカロチノイド合成遺伝子群(crtX, crtE, crtY, crtI, crtB遺伝子) を有するプラスミドpCAR16 (Misawa, N. Nakagawa, M. Kobaya shi, K. Yamano, S. Izawa, Y. Nakamura, K. Harashima, K., "Blucidation of the Erwinia uredovora carotenoid biosynthetic pathway by functional analysis of gene products expressed in Escherichia coli." J. Bacteriol., 172, p.

6704-6712、1990、及び特開平3-58786号公報参照)のBstEll消化、Klenow酵素処理、リガーゼ反応を行うことにより、crtX遺伝子をフレームシフトにより失活させた後、 $\beta$ -カロチン産生に必要なcrtE、crtY、crtI、crtB遺伝子を含む 6.0kbのAs p718(KpnI)-EcoRI断片を切り出した。この断片を大腸菌ベクターpACYC184(ATCC 37033 より入手)のEcoRV部位に挿入し、目的とするプラスミド(pACCAR16 $\Delta$ crt Xと命名)を得た。このpACCAR16 $\Delta$ crt Xを有する大腸菌は、クロラムフェニコール耐性を示し、 $\beta$ -カロチンを生産することができる。

### (2) ケト基導入酵素遺伝子のスクリーニング

ケトカロチノイドは、Haematococcus pluvialis内では $\beta$ -カロチンを経て生合成されると考えられる(Britton, G., "Biosynthesis of carotenoids". Plant Pigments. London, Academic Press, 1988, p. 133-182. (Goodwin, T. W. ed.) 参照)。そこで上記のpACCAR16 $\Delta$  crtXを保持する大腸菌JM101が $\beta$ -カロチン(黄色)を産生することを利用して、この大腸菌に上記のcDNA発現ライブラリーを導入し、得られた形質転換体の色調変化から、ケト基導入酵素遺伝子を保持した大腸菌をスクリーニングした。ケト基が導入され、ケトカロチノイドのひとつであるカンタキサンチンが合成されると大腸菌の色調が $\beta$ -カロチンの黄色からカンタキサンチンの赤色に変わると予想された。

まず、Molecular Cloning 2nd edition: Cold Spring Harbor Laboratory,1. 21-1.41 (1989)の方法を用い、pACCAR16ムcrtXを保持する大腸菌JM101のコンピテントセルを作製した。

次に、このコンピテントセル1 mlに対して100 ngのcDNA発現ライブラリーを導入し、約4万個の形質転換体に対してスクリーニングを行い、他の株と色調がやや異なる赤みがかった株を1株単離した。(この株の色素は、実施例7においてカンタキサンチンと同定)なお、この株が保持しているcDNA発現プラスミドをpHP5の構成を第10図に示す。

# [実施例7] ケト基導入酵素遺伝子の塩基配列決定

pHP5に挿入されているHaematococcus pluvialis由来の1.7 kb cDNAを制限酵素 SallとXbal で切り出し、大腸菌ベクターpBluescript II KS+およびpBluescrip

t | | SK+のSall/Xbal部位に挿入して、2種のプラスミド (pHP51およびpHP52と 命名)を得た。このうちプラスミドpHP51の制限酵素地図を第10図に示す。pHP51及びpHP52は、それぞれ、上記cDNAがlacのプロモーターのリードスルーを受ける方向及び受けない方向に挿入されてたものである。

作製したプラスミドpHP51、pHP52について以下の手順で種々の長さの欠失を有 する欠失変異体作製を行い、それらについて塩基配列の決定を行った。pHP51はS aclとXbalとで分解し、pHP52はKpnlとSallとで分解した後、フェノール/クロロ ホルム抽出を行い、エタノール沈殿によりDNAを回収した。それぞれのDNAを100 μ1のExolllバッファー (50mM Tris-HCl, 100mM NaCl, 5mM MgCl<sub>2</sub>,10mM 2-メル カプトエタノール、pH8.0) に溶解し、180ユニットのExo[1]ヌクレアーゼを加え T37℃で保温した。30秒ごとに10 µl の反応溶液をサンプリングして、10 µl のMBバッファー (40mM NaCl, 2mM 2nCl<sub>2</sub>, 10%グリセロール、pH4.5) の入った 氷上のチューブに移した。サンプリング終了後、得られた10本のチューブを65℃、 10分間保温して酵素を失活させた後、5ユニットのマングビーンヌクレアーゼを 加えて37℃で30分保温した。反応後、アガロースゲル電気泳動により、1つのプ ラスミドのついて10種のそれぞれ欠失の程度が異なるDNA断片を回収した。回収 したDNAはKlenow 酵素により末端を平滑化し、16℃、一晩ライゲーション反応し た後、大腸菌DH5αを形質転換した。得られた種々のクローンについてプラスミ ドを調製し、アプライドバイオシステム(株)の蛍光プライマーサイクルシーク エンスキットを用いてシークエンス反応を行い、自動シークエンサーを用いて塩 基配列を決定した。

決定した1677 塩基対 (bp) からなる配列を第4図および第5図(配列番号4)に示す。オープンリーディング・フレーム検索の結果、大腸菌内で発現するのに必要なリボソーム結合部位を開始コドンの上流に持つ3つのオープンリーディングフレーム (第1図のA~D(配列表の配列番号5に示す)、第2図のB~D(配列表の配列番号6に示す)、第3図のC~D(配列表の配列番号7に示す))が見いだされた。なお、実施例8で示すように、Cより短くすると大腸菌内での酵素活性が無くなるので、これより下流には、開始コドンは存在しないと考えられることから、第3図のCより下流の領域については上記のオープンリー

デイングフレームの検索からは省略した。

#### [実施例 8·] ケト基導入酵素遺伝子の開始コドンの決定

第11図に上記オープンリーディングフレームの上流部分の塩基配列を示す。開 始コドンの可能性がある部位は、5ケ所(塩基位置168~170、189~191、264~26 6、348~350、423~425、これらの位置は第11図において枠で囲われている。) 存在する。第11図に示す開始コドンにおける168 位の塩基、189 位の塩基、およ び264 位の塩基は、それぞれ、第1図のA、第2図のB、および第3図のCで示 した位置に相当する。そこで機能タンパク質として必要な最小領域を決定するた めに、実施例5と同様の方法によりpHP51の欠失変異体作成を行い、上流領域が 欠失したプラスミドを数種作製した。第11図には、それぞれの欠失プラスミドの 番号と上流末端位置を示す。これらプラスミドを実施例6に記したpACCAR16△cr tXを保持する大腸菌JM101にそれぞれ導入し、その産生色素を同定した結果、番号 30、27、31、37、12の欠失プラスミドを保持する大腸菌では、カンタキサンチ ンの産生が認められたが、番号10、6、38では認められなかった。また、番号12 の場合、塩基位置264~266の開始コドンATGのAまでが欠失しているが、欠失変異 体を作成した際にこのATGがGTGとなり、大腸菌はGTGでも開始コドンと認識しう ることから、この位置の開始コドンからペプチド合成が始まっていると考えられ る。したがって264~266の開始コドン以下のオープンリーディングフレーム(第 3 図のC~D(配列表の配列番号7に示す。)) からコードされるポリペプチド鎖 であれば十分ケト基導入酵素活性を示すことが明らかになった。

#### [実施例9] ケトカロチノイド色素の同定

#### (1) カンタキサンチンの同定

pHP5またはpHP51をβ-カロチン産生大腸菌JM101に導入したもの(大腸菌(pAC CAR16 Δ crtX、pHP5またはpHP51))(橙色を呈している)を 150 μg/mlのアンピシリン(Ap、明治製菓製)、30 μg/mlのクロラムフェニコール(Cm、三共製)、1 mMのIPTG、7 mg FeSO、・7H₂Oおよび9.3 mg Na₂・EDTAを含む2YT培地(1.6%トリプトン、1%イーストエキス、0.5% NaCl)2リットルで、30℃、24

~30時間培養した。培養液から集菌した菌体を、300 ml のアセトンにより抽出した。これを濃縮後、200 ml のクロロホルム/メタノール (9/1) で 2 回抽出し、濃縮乾固した。さらに、これを小量のクロロホルム/メタノール (9/1) に溶解後、メルク社製の分取用シリカゲルTLCプレートを用いて、クロロホルム/メタノール (50/1) で展開することにより、薄層クロマトグラフィー (TLC) を行った。このTLC により、スポットはRf値0.53、0.78および1 の 3 スポットに分かれた。抽出された色素全体の75%に相当する最も濃い赤色色素(Rf 値0.53) を、TLCプレートからかきとった。この赤色色素をさらに小量のクロロホルム/メタノール (9/1) に溶解後、セファデクスLH-20カラムクロマトグラフィー (15 X 3 00 mm) にかけ、クロロホルム/メタノール (9/1) で展開溶出することにより、純品を2 mg得た。本物質の紫外ー可視スペクトル、「H-NMR、FD-MSスペクトル(m/e 564)、および、シリカゲルTLCの移動度 (クロロホルム/メタノール (50/1) で展開でRf値0.53) が、カンタキサンチンの標準品 (BASF社製) とすべて一致したため、本物質をカンタキサンチン (構造式は第 8 図参照) と同定した。

また、最初に抽出された色素の10%に相当する赤色色素(TLC でRf値0.78)を、TLC プレートからかきとり、少量のメタノールに溶かした。この色素の紫外-可視スペクトル、シリカゲルTLCの移動度(クロロホルム/メタノール(50/1)で展開でRf値0.78)、および、ノバパック $HR6\mu_{C_{18}}(3.9\times300\ mm)$ (ウォーターズ社製)を用いたHPLCの移動度(アセトニトリル/メタノール/2-プロパノール(90/6/4)で $1.0\ ml$ /分の速度での展開でRT16分)よりエキネノン(構造式は第8図参照)であると考えられた。

次いで、最初に抽出された色素の残り 15%に相当する黄色色素(TLC でRf値 1)をTLC プレートからかきとり、少量のメタノールに溶かした。この色素の紫外ー可視スペクトル、および、ノバパックHR  $6\mu$   $C_{18}$ ( $3.9 \times 300$  mm)(ウォーターズ社製)を用いたHPLCの移動度(アセトニトリル/メタノール/2-プロパノール(90/6/4)で1.0 ml/分の速度での展開でRT62分)が、 $\beta$ -カロチンの標準品(オールトランス型、Sigma 社製)とすべて一致したため、本物質は未反応の $\beta$ -カロチン(構造式は第8図参照)であることがわかった。

(2) アスタキサンチン、4-ケトゼアキサンチンの同定

ゼアキサンチン産生大腸菌を次のようにして作製した。すなわち、Er. uredov ora の 全カロチノイド合成遺伝子群を有するプラスミド pCAR25 (Misawa, N., Nakagawa, M., Kobayashi, K., Yamano, S., Izawa, Y., Nakamura, K., Harash ima K., "Elucidation of the Brwinia uredovora carotenoid biosynthetic p athway by functional analysis of gene products expressed in Bscherichia coli". J. Bacteriol., 172, p. 6704-6712, 1990および特開平3-58786 号) の制限酵素 BstEII 消化、Klenow fragment 処理、ライゲーション反応を行うことにより、crtX 遺伝子をフレームシフトにより失活させた後、ゼアキサンチン産生に必要なcrtE、crtB、crtI、crtY、crtZ 遺伝子を含む 6.5 kb Asp718 (KpnI) ーBcoRI 断片を切りだした。そして、この断片を大腸菌ベクター pACYC184 の E coRV部位に挿入し、目的とするプラスミド (pACCAR25 Δ crtXと命名) を得た。

pHP5またはpHP51をこのゼアキサンチン産生大腸菌JM101に導入したもの(大腸菌(pACCAR25 Δ crt X、pHP5またはpHP51))(橙色を呈している)を 150 μg/ml Ap、30 μg/mlのCm、1 mMのIPTG、7 mg FeSO₁・7H₁Oおよび9.3 mg Na₁・BDTAを含む2YT培地(1.6%トリプトン、1%イーストエキス、0.5% NaCl)2リットルで、30℃、24~30時間培養した。培養液から集菌した菌体を、300 ml のアセトンにより抽出した。これを濃縮後、200 ml のクロロホルム/メタノール(9/1)で2回抽出し、濃縮乾固した。さらに、これを小量のクロロホルム/メタノール(9/1)に溶解後、メルク社製の分取用シリカゲルTLCプレートを用いて、クロロホルム/メタノール(15/1)で展開することにより、薄層クロマトグラフィー(TLC)を行った。元の橙色色素は、このTLCにより、主要スポットは、Rf 値の、40、0.54、0.72の3スポットに分かれた。これらの色素を、TLCプレートから、かきとった後、少量のクロロホルム/メタノール(9/1)に溶解し、セファデクスLH-20カラムクロマトグラフィー(15 X 300 mm)にかけ、クロロホルム/メタノール(9/1)で展開溶出することにより、各々の純品を、それぞれ、約1 mg、1 mg、2 mg得た。

抽出された色素全体の約半分に相当する Rf 0.72の色素は、紫外-可視スペクトル、「H-NMR、FD-MSスペクトル(m/e 596)の結果より、アスタキサンチンと同一の平面構造を持つものであることが明かになった。そこで、ジエチルエーテ

ル:2-プロパノール:エタノール 5:5:2 に溶解し、CDスペクトルを測定したところ、3S、3'Sの立体構造をとることがわかったため、本物質をアスタキサンチン(構造式は第8図参照)と同定した。また、Rf 0.54の色素は、その紫外ー可視スペクトル、'H-NMR、FD-MSスペクトル (m/e 582)、および、シリカゲルTL Cの移動度(クロロホルム/メタノール(15/1)での展開でRf値0.54)から、4-ケトゼアキサンチン(構造式は第8図参照)と同定された。なお、Rf 0.40の色素は、紫外ー可視スペクトル、シリカゲルTLCの移動度(クロロホルム/メタノール(15/1)で展開でのRf値0.40)、および、ノバパックHR6 $\mu$ Cis(3.9 × 300 mm)(ウォーターズ社製)を用いたHPLCの移動度(アセトニトリル/メタノール/2-プロパノール(90/6/4)で1.0 ml/分の速度での展開でRT6.5分)がゼアキサンチンの標準品(BASF社製)とすべて一致したため、本物質は未反応のゼアキサンチン(構造式は第8図参照)であることがわかった。

以上のことから、ケト基導入酵素遺伝子の機能について以下のように考えることができる。

実施例 9 (1) より、Haematococcusのケト基導入酵素遺伝子(bkt)は、 $\beta$ -カロチンを基質として、エキネノンを経てカンタキサンチンへの変換を触媒するケト基導入酵素( $\beta$ -carotene ketolase)をコードしていることは明かである(第8 図参照)。このことは 1 つの酵素BKTが $\beta$ -イオノン環の 4 位及び 4'位のメチレン基をいきなりケト基に変換してしまうことを示している。このような機能を持つ酵素は今まで知られていなかったものである。さらに、実施例 9 (2) より、Haematococcusのbkt遺伝子は、上記の活性以外に、ゼアキサンチンを基質として、4-ケトゼアキサンチンを経てアスタキサンチンへの変換を触媒するケト基導入酵素(zeaxanthin ketolase)をコードしていることは明かである(第8 図参照)。このことは 1 つの酵素BKTが 3-及び 3'ーヒドロキシ- $\beta$ -イオノン環の4位および 4'位のメチレン基をいきなりケト基に変換してしまうことを示している。このような機能を持つ酵素も今まで知られていなかったものである。したがって、Haematococcusのケト基導入酵素遺伝子bkt は、3位(3'位)の位置に水酸基が付加しているしていないにかかわりなく、4位(4'位)のメチレン基をいきなりケト基に変換する  $\beta$ -イオノンまたは 3-ヒドロキシ- $\beta$ -イオノン環

ケト基導入酵素( $\beta$ -ionone or 3-hydroxy- $\beta$ -ionone ring ketolase)をコードしているということができる。なお、 $\beta$ -イオノン環や3-ヒドロキシ- $\beta$ -イオノン環に限らず、1つの酵素がメチレン基をいきなりケト基に変換するという知見は今まで存在しなかったものである。

一方、植物常在細菌Brwiniaや光合成細菌Rhodobacterのカロチノイド合成遺伝 子を用いた我々の研究により、一般に、カロチノイド生合成酵素は、基質となる カロチノイド分子の半分を認識して作用することが明かになってきた。たとえば、 Erwiniaのリコピン環化酵素遺伝子であるcrtYはリコピン分子の半分ずつを認識 して環化する。したがって、Rhodobacterのフィトエンデサチュラーゼ遺伝子crt |を用いることによりリコピンの変わりにノイロスポレンを大腸菌に合成させ、 これにBrwiniaのcrtYを作用させると、ノイロスポレンにおけるリコピンと共通 な半分の分子構造だけをcrtY遺伝子産物は認識し、半分だけ環化した $\beta$ -ゼアカ ロチンを産生する (Linden, H., Misawa, N., Chamovitz, D., Pecker, I., Hir schberg, J., Sandmann, G., "Functional complementation in Escherichi a coli of different phytoene desaturase genes and analysis of accumulate d carotenes". Z. Naturforsch., 46c, p.1045-1051, 1991)。また、本発明に おいても、β-カロチンにBKTを作用させると、まず1つケト基が導入されたエキ ネノンが合成されるし、ゼアキサンチンにBKTを作用させると、まず1つケト基 が導入された4-ケトゼアキサンチンが合成される。これは、BKTが基質の半分の 分子を認識して4位の位置にケト基を導入するからと考えることができる。一方、 BrwiniaのcrtE、crtB、crt1、crtY、crt2 遺伝子を有する大腸菌は、前述したよ うに、ゼアキサンチンを産生するが、その中間代謝産物として、β-カロチンに 1 つ水酸基が導入されたβ-クリプトキサンチンを検出することができる。この ことは、そこにBKTが存在すると、B-クリプトキサンチンを基質として3'-ヒド ロキシエキネノンや3-ヒドロキシエキネノンを合成することができ、さらに、こ れらにBKTが作用してフェニコキサンチンを合成することができると考えること ができる。今回、我々は、培養物中にこれらのケトカロチノイドを同定するには 至っていないが、その理由は、今回行われた条件では、これらが微量しか存在し ないためであると思われる。事実、Haematococcusと並んで代表的アスタキサン

チン産生徴生物であるPhaffia rhodozymaにおいては、アスタキサンチン中間代謝産物として3-ヒドロキシエキネノンやフェニコキサンチンが検出されている (Andrewes, A. G., Phaff, H. J., Starr, M. P., "Carotenoids of Phaffia rhodozyma, a red-pigmented fermenting yeast". Phytochemistry, 15, p. 100 3-1007, 1976)。以上のことより、第8図に示したアスタキサンチンの主要代謝 経路の他に、第9図に示したマイナーな代謝経路も存在すると考えることができる。

[実施例10] 他の緑藻Haematococcus の染色体DNAに対するサザン分析 他の緑藻Haematococcus の染色体上に単離したbktと相同性を示す領域が得ら れるか否かを検討した。実施例 2 に記したHaematococcus pluvialis NIBS-144か らの全DNAの調製法と同じ方法でHaematococcus lacustris UTEX 294とHaemat ococcus lacustris C-392 の全DNAを調製し、Haematococcus pluvialis NIES -144の全DNAと共に制限酵素HindIII、PstlあるいはXbalで消化してアガロー スゲル電気泳動法で分離した。分離したDNA断片を0.5N NaOH 、1.5M NaCl の アルカリ溶液で変性した後、一晩かけてナイロンメンブレンにトランスファーさ せた。DNAが吸着したナイロンメンブレンをハイブリダイゼーション溶液(6 ×Denhardt、5 ×SSC 、0.2% SDS、100μg/ml ssDNA) に浸し、4時間、55℃で プレハイブリダイゼーションを行った。次にbkt遺伝子の1.7kb DNA断片をMeg aprime<sup>TM</sup> DNA labelling systems (779+4)  $2[\alpha-3^{2}P]dCTP$  ( $\sim110$  TBq/ mmol) とを用いて標識化し、上記のプレハイブリダイゼーション溶液に加えて16 時間、55℃でハイブリダイゼーションを行った。ハイブリダイゼーション後、2 ×SSC 、0.1%SDS で60℃、1 時間洗浄し、オートラジオグラフィーによって相同 性を示すシグナルを検出した結果、Haematococcus pluvialis NIES-144では、Hi ndlll 消化物で15kb、10kb、1.9kb 、Pstl消化物では6.1kb 、3.3kb 、2.8kb 、 2. 3kb 、2. 0kb 、1. 4kb 、0. 8kb 、Xbal消化物で5. 1kb の位置にそれぞれ強いシ グナルが得られた。これに対して、Haematococcus lacustris UTEX 294では、Hi ndlll 消化物で15kb、7.7kb、1.9kb、Pstl消化物で10kb、5.0kb、4.0kb、3. 4kb 、2.9kb 、1.5kb 、0.82kb、Xbal消化物では20kb以上のDNAの位置だけに

それぞれ強いシグナルが得られ、Haematococcus lacustris C-392 では、Hindll I 消化物で15kb、12kb、1.9kb、Pstl消化物では6.5 kb、3.0kb、2.3kb、2.0kb、1.4kb、0.8kb、Xbal消化物では5.3 kbの位置にそれぞれ強いシグナルが得られた(第12図)。

#### 産業上の利用可能性

β-イオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素をコードする本発明の DNAを外来遺伝子として大腸菌等の微生物に導入し、発現させることにより、大腸菌等の微生物にアスタキサンチン、4-ケトゼアキサンチン、カンタキサンチン、エキネノン、その他のケト基を含むケトカロチノイドの生合成能を付与することが可能となった。ケト基を含むケトカロチノイドの生合成能を付与された大腸菌等の微生物を用いることにより、ケト基を含むケトカロチノイドを少ない労力およびコストで大量に製造することができる。

#### WO 96/06172

配列表

配列番号:1

配列の長さ:320

配列の型:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:ペプチド

起源

生物名:Haematococcus pluvialis

株名 : NIES-144

配列 Met His Val Ala Ser Ala Leu Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu 15 10 5 Ala Ala Ser Ser Pro Asp Val Leu Arg Ala Trp Ala Thr Gln 30 25 20 Tyr His Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu 45 40 35 Lys His Ala Tyr Lys Pro Pro Ala Ser Asp Ala Lys Gly lie Thr 60 55 50 Met Ala Leu Thr Ile Ile Gly Thr Trp Thr Ala Val Phe Leu His **75** 70 65 Ala lle Phe Gln Ile Arg Leu Pro Thr Ser Met Asp Gln Leu His 90 85 80 Trp Leu Pro Val Ser Glu Ala Thr Ala Gln Leu Leu Gly Gly Ser 105 100 95 Ser Ser Leu Leu His Ile Ala Ala Val Phe Ile Val Leu Glu Phe 120 115 110 Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Thr His Asp Ala Met His Gly 135 130 125

Thr Ile Ala Leu Arg His Arg Gln Leu Asn Asp Leu Leu Gly Asn

	•			140					145					150
He	Cys	He	Ser	Leu	Tyr	Ala	Trp	Phe	Asp	Tyr	Ser	Met	Leu	His
				155					160					165
Arg	Lys	His	Trp	Glu	His	His	Asn	His	Thr	Gly	Glu	Val	Gly	Lys
				170					175					180
Asp	Pro	Asp	Phe	His	Lys	Gly	Asn	Pro	Gly	Leu	Val	Pro	Trp	Phe
				185					190					195
Ala	Ser	Phe	Met	Ser	Ser	Tyr	Met	Ser	Leu	Trp	Gln	Phe	Ala	Arg
				200					205					210
Leu	Ala	Trp	Trp	Ala	Val	Val	Met	Gln	Met	Leu	Gly	Ala	Pro	Met
				215					220					225
Ala	Asn	Leu	Leu	Val	Phe	Met	Ala	Ala	Ala	Pro	lle	Leu	Ser	Ala
				230					235					240
Phe	Arg	Leu	Phe	Tyr	Phe	Gly	Thr	Tyr	Leu	Pro	His	Lys	Pro	Glu
				245					250					255
Pro	Gly	Pro	Ala	Ala	Gly	Ser	Gln	Val	Met	Ala	Trp	Phe	Arg	Ala
				260					265					270
Lys	Thr	Ser	Glu	Ala	Ser	Asp	Val	Met	Ser	Phe	Leu	Thr	Cys	Tyr
				275					280					285
His	Phe	Asp	Leu	His	Trp	Glu	His	His	Arg	Trp	Pro	Phe	Ala	Pro
				290					295	•				300
Trp	Trp	Gln	Leu	Pro	His	Cys	Arg	Arg	Leu	Ser	Gly	Arg	Gly	Leu
				305					310					315
Val	Pro	Ala	Leu	Ala						•				
				<b>320</b>										

配列番号: 2

配列の長さ:313

配列の型:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:ペプチド

起源

生物名: Haematococcus pluvialis

株名 : NIBS-144

配列

Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu Ala Ala Ala Ser Ser Pro Asp Val Leu Arg Ala Trp Ala Thr Gln Tyr His Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu Lys His Ala Tyr Lys Pro Pro Ala Ser Asp Ala Lys Gly Ile Thr Met Ala Leu Thr Ile Ile Gly Thr Trp Thr Ala Val Phe Leu His Ala lle Phe Gln Ile Arg Leu Pro Thr Ser Met Asp Gln Leu His Trp Leu Pro Val Ser Glu Ala Thr Ala Gln Leu Leu Gly Gly Ser Ser Ser Leu Leu His Ile Ala Ala Val Phe Ile Val Leu Glu Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Thr His Asp Ala Met His Gly Thr Ile Ala Leu Arg His Arg Gln Leu Asn Asp Leu Leu Gly Asn Ile Cys Ile Ser Leu Tyr Ala Trp Phe Asp Tyr Ser Met Leu His Arg Lys His Trp Glu His His Asn His Thr Gly Glu Val Gly Lys Asp Pro Asp Phe His Lys Gly

175 180 170 Asn Pro Gly Leu Val Pro Trp Phe Ala Ser Phe Met Ser Ser Tyr 195 190 185 Met Ser Leu Trp Gin Phe Ala Arg Leu Ala Trp Trp Ala Val Val 210 205 200 Met Gln Met Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn Leu Leu Val Phe Met 225 220 215 Ala Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe Arg Leu Phe Tyr Phe Gly 240 230 235 Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro Gly Pro Ala Ala Gly Ser 255 245 250 Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr Ser Glu Ala Ser Asp 270 260 265 Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp Leu His Trp Glu 285 280 275 His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Gln Leu Pro His Cys 300 295 290 Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala 313 305 310

配列番号: 3

配列の長さ:288

配列の型:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:ペプチド

起源

生物名:Haematococcus pluvialis

株名 : NIBS-144

配列

Met	Pro	Ser	Glu	Ser	Ser	Asp	Ala	Ala	Arg	Pro	Ala	Leu	Lys	HIS
1				5					10					15
Ala	Tyr	Lys	Pro	Pro	Ala	Ser	Asp	Ala	Lys	Gly	lle	Thr	Me t	Ala
				20					25					30
Leu	Thr	lle	He	Gly	Thr	Trp	Thr	Ala	Val	Phe	Leu	His	Ala	He
				35					40					45
Phe	Gln	lle	Arg	Leu	Pro	Thr	Ser	Met	Asp	Gln	Leu	His	Trp	Leu
		•		50					55					60
Pro	Val	Ser	Glu	Ala	Thr	Ala	Gln	Leu	Leu	Gly	Gly	Ser	Ser	Ser
				65					70					75
Leu	Leu	His	He	Ala	Ala	Val	Phe	He	Val	Leu	Glu	Phe	Leu	Tyr
				80					85					90
Thr	Gly	Leu	Phe	He	Thr	Thr	His	Asp	Ala	Met	His	Gly	Thr	lle
			-	95					100					105
Ala	Leu	Arg	His	Arg	Gln	Leu	Asn	Asp	Leu	Leu	Gly	Asn	He	Cys
				110					115					120
lle	Ser	Leu	Tyr	Ala	Trp	Phe	Asp	Tyr	Ser	Met	Leu	His	Arg	Lys
				125					130					135
His	Trp	Glu	His	His	Asn	His	Thr	Gly	Glu	Val	Gly	Lys	Asp	Pro
				140					145					150
Asp	Phe	His	Lys	Gly	Asn	Pro	Gly	Leu	Val	Pro	Trp	Phe	Ala	Ser
				155					160					165
Phe	Met	Ser	Ser	Tyr	Met	Ser	Leu	Trp	Gln	Phe	Ala	Arg	Leu	Ala
				170					175	•				180
Trp	Trp	Ala	Val	Val	Met	GIn	Met	Leu	Gly	Ala	Pro	Met	Ala	Asn
				185					190					195
Leu	Leu	Val	Phe	Met	Ala	Ala	Ala	Pro	He	Leu	Ser	Ala	Phe	Arg
				200					205					210
Leu	Phe	Tvr	Phe	Gly	Thr	Туг	Leu	Pro	His	Lys	Pro	Glu	Pro	Gly

215 220 225

Pro Ala Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr

230 235 240

Ser Glu Ala Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe

245 250 255

Asp Leu His Trp Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp

260 265 270

Gln Leu Pro His Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro

275 280 285

Ala Leu Ala

288

配列番号: 4

配列の長さ:1677

配列の型:核酸

鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類: cDNA

起源

生物名: Haematococcus pluvialis

株名 : NIBS-144

配列

CGGGGCAACT CAAGAAATTC AACAGCTGCA AGCGCGCCCC AGCCTCACAG CGCCAAGTGA 60

GCTATCGACG TGGTTGTGAG CGCTCGACGT GGTCCACTGA CGGGCCTGTG AGCCTCTGCG 120

CTCCGTCCTC TGCCAAATCT CGCGTCGGGG CCTGCCTAAG TCGAAGAATG CAC GTC

Met His Val

1

GCA TCG GCA CTA ATG GTC GAG CAG AAA GGC AGT GAG GCA GCT GCT TCC

224

176

Ala Ser Ala Leu Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu Ala Ala Ser

	5					10					15					
AGC	CCA	GAC	GTC	TTG	AGA	GCG	TGG	GCG	ACA	CAG	TAT	CAC	ATG	CCA	TCC	272
Ser	Pro	Asp	Val	Leu	Arg	Ala	Trp	Ala	Thr	Gln	Tyr	His	Met	Pro	Ser	
20					25					30					35	
GAG	TCG	TCA	GAC	GCA	GCT	CGT	CCT	GCG	CTA	AAG	CAC	GCC	TAC	AAA	CCT	320
Glu	Ser	Ser	Asp	Ala	Ala	Arg	Pro	Ala	Leu	Lys	His	Ala	Tyr	Lys	Pro	
				40					45					50		
CCA	GCA	TCT	GAC	GCC	AAG	GGC	ATC	ACG	ATG	GCG	CTG	ACC	ATC	ATT	GGC	368
Pro	Ala	Ser	Asp	Ala	Lys	Gly	lle	Thr	Met	Ala	Leu	Thr	He	lle	Gly	
			55					60					65			•
ACC	TGG	ACC	GCA	GTG	TTT	TTA	CAC	GCA	ATA	TTT	CAA	ATC	AGG	CTA	CCG	416
Thr	Trp	Thr	Ala	Val	Phe	Leu	His	Ala	He	Phe	Gln	lle	Arg	Leu	Pro	
		70					75					80				
ACA	TCC	ATG	GAC	CAG	CTT	CAC	TGG	TTG	CCT	GTG	TCC	GAA	GCC	ACA	GCC	464
Thr	Ser	Met	Asp	Gln	Leu	His	Trp	Leu	Pro	Val	Ser	Glu	Ala	Thr	Ala	
	85					90					95					
CAG	CTT	TTG	GGC	GGA	AGC	AGC	AGC	CTA	CTG	CAC	ATC	GCT	GCA	GTC	TTC	512
Gln	Leu	Leu	Gly	Gly	Ser	Ser	Ser	Leu	Leu	His	Ile	Ala	Ala	Val	Phe	
100					105					110					115	
ATT	GTA	CTT	GAG	TTC	CTG	TAC	ACT	GGT	CTA	TTC	ATC	ACC	ACA	CAT	GAC	560
lle	Val	Leu	Glu	Phe	Leu	Tyr	Thr	Gly	Leu	Phe	He	Thr	Thr	His	Asp	
		٠		120					125					130		
GCA	ATG	CAT	GGC	ACC	ATA	GCT	TTG	AGG	CAC	AGG	CAG	CTC	AAT	GAT	CTC	608
Ala	Met	His	Gly	Thr	He	Ala	Leu	Arg	His	Arg	Gln	Leu	Asn	Asp	Leu	
			135					140					145			
CTT	GGC	AAC	ATC	TGC	ATA	TCA	CTG	TAC	GCC	TGG	TTT	GAC	TAC	AGC	ATG	656
Leu	Gly	Asn	He	Cys	He	Ser	Leu	Tyr	Ala	Trp	Phe	Asp	Tyr	Ser	Met	
		150					155					160				
CTG	CAT	CGC	AAG	CAC	TGG	GAG	CAC	CAC	AAC	CAT	ACT	GGC	GAA	GTG	GGG	704

PCT/JP95/01640 WO 96/06172

WO 96/06172	
Leu His Arg Lys His Trp Glu His His Asn His Thr Gly Glu Val Gly	
170	<b>750</b>
AAA GAC CCT GAC TTC CAC AAG GGA AAT CCC GGC CTT GTC CCC TGG TTC	752
AAA GAC CCI GAC IIC OAO AMB SON Pro Gly Leu Val Pro Trp Phe	
Lys Asp Pro Asp Phe His Lys Gly Asn Pro Gly Leu Val Pro Trp Phe 195	
100	800
GCC AGC TTC ATG TCC AGC TAC ATG TCC CTG TGG CAG TTT GCC CGG CTG	
Ala Ser Phe Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu Trp Gln Phe Ala Arg Leu	
200	848
GCA TGG TGG GCA GTG GTG ATG CAA ATG CTG GGG GCG CCC ATG GCA AAT	010
GCA TGG TGG GCA GTG GTG MET GIN MET Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn Ala Trp Trp Ala Val Val Met Gln Met Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn	
220	
215 CTC CTA GTC TTC ATG GCT GCA GCC CCA ATC TTG TCA GCA TTC CGC CTC	896
CTC CTA GTC TTC ATG GCT GCA GCC CON MICE Ser Ala Phe Arg Leu	
Leu Leu Val Phe Met Ala Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe Arg Leu 240	
235	944
TTC TAC TTC GGC ACT TAC CTG CCA CAC AAG CCT GAG CCA GGC CCT GCA	
Phe Tyr Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro Gly Pro Ala	
250	
GCA GGC TCT CAG GTG ATG GCC TGG TTC AGG GCC AAG ACA AGT GAG GCA	992
GCA GGC TCT CAG GIG AIG GOO TOO TOO TOO AIR Lys Thr Ser Glu Ala	
Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr Ser Glu Ala 275	
260 265 270 270 CAC CTC CAC TGG	1040
TCT GAT GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC TAC CAC TTT GAC CTG CAC TGG	
Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp Leu His Trp	
280 285	
GAG CAC CAC AGG TGG CCC TTT GCC CCC TGG TGG CAG CTG CCC CAC TGC	1088
GAG CAC CAC AGG TGG CCC TTT GGG Trp Gln Leu Pro His Cys Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Gln Leu Pro His Cys	
205	1137
CGC CGC CTG TCC GGG CGT GGC CTG GTG CCT GCC TTG GCA TGACCTGGTC	
Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala	
310	

配列番号:5

配列の長さ:963

配列の型:核酸

鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類:cDNA

起源

生物名:Haematococcus pluvialis

株名 : NIES-144

配列

45 ATG CAC GTC GCA TCG GCA CTA ATG GTC GAG CAG AAA GGC AGT GAG Met His Val Ala Ser Ala Leu Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu 15 10 GCA GCT GCT TCC AGC CCA GAC GTC TTG AGA GCG TGG GCG ACA CAG 90 Ala Ala Ser Ser Pro Asp Val Leu Arg Ala Trp Ala Thr Gln 30 25 20 TAT CAC ATG CCA TCC GAG TCG TCA GAC GCA GCT CGT CCT GCG CTA 135 Tyr His Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu 45 40 35

AAG	CAC	GCC	TAC	AAA	CCT	CCA	GCA	TCT	GAC	GCC	AAG	GGC	ATC	ACG	180
Lys	His	Ala	Tyr	Lys	Pro	Pro	Ala	Ser	Asp	Ala	Lys	Gly	Ile	Thr	
				50					55					60	
ATG	GCG	CTG	ACC	ATC	ATT	GGC	ACC	TGG	ACC	GCA	GTG	TTT	TTA	CAC	225
Met	Ala	Leu	Thr	lle	lle	Gly	Thr	Тгр	Thr	Ala	Val	Phe	Leu	His	
				65					70					75	
GCA	ATA	TTT	CAA	ATC	AGG	CTA	CCG	ACA	TCC	ATG	GAC	CAG	CTT	CAC	270
Ala	He	Phe	Gln	lle	Arg	Leu	Pro	Thr	Ser	Met	Asp	Gln	Leu	His	
				80					85					90	
TGG	TTG	CCT	GTG	TCC	GAA	GCC	ACA	GCC	CAG	CTT	TTG	GGC	GGA	AGC	315
Trp	Leu	Pro	Val	Ser	Glu	Ala	Thr	Ala	Gln	Leu	Leu	Gly	Gly	Ser	
				95					100					105	
AGC	AGC	CTA	CTG	CAC	ATC	GCT	GCA	GTC	TTC	ATT	GTA	CTT	GAG	TTC	360
Ser	Ser	Leu	Leu	His	He	Ala	Ala	Val	Phe	lle	Val	Leu	Glu	Phe	
				110					115					120	
CTG	TAC	ACT	GGT	CTA	TTC	ATC	ACC	ACA	CAT	GAC	GCA	ATG	CAT	GGC	405
Leu	Туг	Thr	Gly	Leu	Phe	He	Thr	Thr	His	Asp	Ala	Met	His	Gly	
				125	•				130					135	
ACC	ATA	GCT	TTG	AGG	CAC	AGG	CAG	CTC	AAT	GAT	CTC	CTT	GGC	AAC	450
Thr	He	Ala	Leu	Arg	His	Arg	Gin	Leu	Asn	Asp	Leu	Leu	Gly	Asn	
				140					145					150	
ATC	TGC	ATA	TCA	CTG	TAC	GCC	TGG	TTT	GAC	TAC	AGC	ATG	CTG	CAT	495
He	Cys	lle	Ser	Leu	Tyr	Ala	Trp	Phe	Asp	Туг	Ser	Met	Leu	His	
				155					160					165	
CGC	AAG	CAC	TGG	GAG	CAC	CAC	AAC	CAT	ACT	GGC	GAA	GTG	GGG	AAA	540
Arg	Lys	His	Trp	Glu	His	His	Asn	His	Thr	Gly	Glu	Vai	Gly		
				170					175					180	
GAC	CCT	GAC	TTC	CAC	AAG	GGA	AAT	CCC	GGC	CTT	GTC	CCC	TGG	TTC	585
Asp	Prn	Asp	Phe	His	Lys	Glv	Asn	Pro	Gly	Leu	Val	Pro	Trp	Phe	

WO 96/06172 PCT/JP95/01640
185 190 195

GCC AGC TTC ATG TCC AGC TAC ATG TCC CTG TGG CAG TTT GCC CGG 630

Ala Ser Phe Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu Trp Gln Phe Ala Arg

200

CTG GCA TGG TGG GCA GTG GTG ATG CAA ATG CTG GGG GCG CCC ATG 675 Leu Ala Trp Trp Ala Val Val Met Gln Met Leu Gly Ala Pro Met

215 220 225

205

210

GCA AAT CTC CTA GTC TTC ATG GCT GCA GCC CCA ATC TTG TCA GCA 720

Ala Asn Leu Leu Val Phe Met Ala Ala Pro 11e Leu Ser Ala

230 235 240

TTC CGC CTC TTC TAC TTC GGC ACT TAC CTG CCA CAC AAG CCT GAG

Phe Arg Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu

245

250

255

CCA GGC CCT GCA GCA GGC TCT CAG GTG ATG GCC TGG TTC AGG GCC

Pro Gly Pro Ala Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala

260 265 270

AAG ACA AGT GAG GCA TCT GAT GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC TAC

Lys Thr Ser Glu Ala Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr

275

280

285

CAC TTT GAC CTG CAC TGG GAG CAC CAC AGG TGG CCC TTT GCC CCC 900
His Phe Asp Leu His Trp Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro

290 295 300

TGG TGG CAG CTG CCC CAC TGC CGC CGC CTG TCC GGG CGT GGC CTG 945

Trp Trp Gln Leu Pro His Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu

305 310 315

GTG CCT GCC TTG GCA TGA 963

Val Pro Ala Leu Ala

320

WO 96/06172

配列番号:6

配列の長さ:942

配列の型:核酸

鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類: cDNA

起源

生物名:Haematococcus pluvialis

株名 : NIES-144

配列

45	GAC	CCA	AGC	TCC	GCT	GCT	GCA	GAG	AGT	GGC	AAA	CAG	GAG	GTC	ATO
	Asp	Pro	Ser	Ser	Ala	Ala	Ala	Glu	Ser	Gly	Lys	Gln	Glu	Val	Met
	15					10					5				1
90	TCG	GAG	TCC	CCA	ATG	CAC	TAT	CAG	ACA	GCG	TGG	GCG	AGA	TTG	GTC
	Ser	Glu	Ser	Pro	Met	His	Tyr	Gln	Thr	Ala	Trp	Ala	Arg	Leu	Val
	30					25					20				
135	CCA	CCT	AAA	TAC	GCC	CAC	AAG	CTA	GCG	CCT	CGT	GCT	GCA	GAC	TCA
	Pro	Pro	Lys	Tyr	Ala	His	Lys	Leu	Ala	Pro	Arg	Ala	Ala	Asp	Ser
	45					40					35				
180	GGC	ATT	ATC	ACC	CTG	GCG	ATG	ACG	ATC	GGC	AAG	GCC	GAC	TCT	GCA
	Gly	He	He	Thr	Leu	Ala	Met	Thr	He	Gly	Lys	Ala	Asp	Ser	Ala
	60					55					50				
225	CTA	AGG	ATC	CAA	TTT	ATA	GCA	CAC	ATT	TTT	CTG	GCA	ACC	TGG	ACC
	Leu	Arg	lle	Gin	Phe	Пе	Ala	His	Leu	Phe	Val	Ala	Thr	Trp	Thr
	<b>7</b> 5					70					65				
270	GCC	GAA	TCC	GTG	CCT	TTG	TGG	CAC	CTT	CAG	GAC	ATG	TCC	ACA	CCG
	Ala	Glu	Ser	Val	Pro	Leu	Trp	His	Leu	Gln	Asp	Met	Ser	Thr	Pro
	90					85					80				
315	GCT	ATC (	CAC	CTG	CTA	AGC	AGC	AGC	GGA	GGC	TTG	CTT	CAG	GCC	ACA

Thr	Ala	Gln	Leu	Leu	Gly	Gly	Ser	Ser	Ser	Leu	Leu	His	lle	Ala	
				95					100					105	
GCA	GTC	TTC	ATT	GTA	CTT	GAG	TTC	CTG	TAC	ACT	GGT	CTA	TTC	ATC	360
Ala	Val	Phe	He	Val	Leu	Glu	Phe	Leu	Tyr	Thr	Gly	Leu	Phe	He	
				110					115					120	
ACC	ACA	CAT	GAC	GCA	ATG	CAT	GGC	ACC	ATA	GCT	TTG	AGG	CAC	AGG	405
Thr	Thr	His	Asp	Ala	Met	His	Gly	Thr	lle	Ala	Leu	Arg	His	Arg	
				125					130					135	
CAG	CTC	AAT	GAT	CTC	CTT	GGC	AAC	ATC	TGC	ATA	TCA	CTG	TAC	GCC	450
Gin	Leu	Asn	Asp	Leu	Leu	Gly	Asn	lle	Cys	He	Ser	Leu	Tyr	Ala	
				140					145					150	
TGG	TTT	GAC	TAC	AGC	ATG	CTG	CAT	CGC	AAG	CAC	TGG	GAG	CAC	CAC	495
Trp	Phe	Asp	Tyr	Ser	Met	Leu	His	Arg	Lys	His	Trp	Glu	His	His	
				155					160					165	
AAC	CAT	ACT	GGC	GAA	GTG	GGG	AAA	GAC	CCT	GAC	TTC	CAC	AAG	GGA	540
Asn	His	Thr	Gly	Glu	Val	Gly	Lys	Asp	Pro	Asp	Phe	His	Lys	Gly	
				170					175					180	
AAT	CCC	GGC	CTT	GTC	CCC	TGG	TTC	GCC	AGC	TTC	ATG	TCC	AGC	TAC	585
Asn	Pro	Gly	Leu	Val	Pro	Trp	Phe	Ala	Ser	Phe	Met	Ser	Ser	Tyr	
				185					190					195	
ATG	TCC	CTG	TGG	CAG	TTT	GCC	CGG	CTG	GCA	TGG	TGG	GCA	GTG	GTG	630
Met	Ser	Leu	Trp	Gin	Phe	Ala	Arg	Leu	Ala	Trp	Trp	Ala	Val	Val	
				200					205					210	
ATG	CAA	ATG	CTG	GGG	GCG	CCC	ATG	GCA	AAT	CTC	CTA	GTC	TTC	ATG	675
Met	Gln	Met	Leu	Gly	Ala	Pro	Met	Ala	Asn	Leu	Leu	Val	Phe	Met	
				215					220					225	
GCT	GCA	GCC	CCA	ATC	TTG	TCA	GCA	TTC	CGC	CTC	TTC	TAC	TTC	GGC	720
Ala	Ala	Ala	Pro	lle	Leu	Ser	Ala	Phe	Arg	Leu	Phe	Tyr	Phe	Gly	
				230					235					240	

ACT TAC CTG CCA CAC AAG CCT GAG CCA GGC CCT GCA GCA GGC TCT 765
Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro Gly Pro Ala Ala Gly Ser

245 250 255

CAG GTG ATG GCC TGG TTC AGG GCC AAG ACA AGT GAG GCA TCT GAT 810

Gin Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr Ser Glu Ala Ser Asp

260 265 270

GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC TAC CAC TTT GAC CTG CAC TGG GAG 855

Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp Leu His Trp Glu

275 280 285

CAC CAC AGG TGG CCC TTT GCC CCC TGG TGG CAG CTG CCC CAC TGC 900

His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Gln Leu Pro His Cys

290 295 300

CGC CGC CTG TCC GGG CGT GGC CTG GTG CCT GCC TTG GCA TGA 942

Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala

305 310 313

配列番号:7

配列の長さ:867

配列の型:核酸

鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類: cDNA

起源

生物名:Haematococcus pluvialis

株名 : NIES-144

配列

ATG CCA TCC GAG TCG TCA GAC GCA GCT CGT CCT GCG CTA AAG CAC

Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu Lys His

5 10 15

( <del>-</del> ) -															
90													AAA		
	Ala	Met	Thr	He	Gly	Lys	Ala	Asp	Ser	Ala	Pro	Pro	Lys	Tyr	Ala
	30					25					20				
135	ATA	GCA	CAC	TTA	TTT	GTG	GCA	ACC	TGG	ACC	GGC	ATT	ATC	ACC	CTG
	lle	Ala	His	Leu	Phe	Val	Ala	Thr	Trp	Thr	Gly	lle	lle	Thr	Leu
	45					40					35				
180	TTG	TGG	CAC	CTT	CAG	GAC	ATG	TCC	ACA	CCG	CTA	AGG	ATC	CAA	TTT
	Leu	Trp	His	Leu	Gln	Asp	Met	Ser	Thr	Pro	Leu	Arg	He	Gln	Phe
	60					55					50				
225	AGC	AGC	AGC	GGA	GGC	TTG	CTT	CAG	GCC	ACA	GCC	GAA	TCC	GTG	CCT
	Ser	Ser	Ser	Gly	Gly	Leu	Leu	Gln	Ala	Thr	Ala	Glu	Ser	Val	Pro
	75					70					65				
270	TAC	CTG	TTC	GAG	CTT	GTA	ATT	TTC	GTC	GCA	GCT	ATC	CAC	CTG	CTA
	Tyr	Leu	Phe	Glu	Leu	Val	lle	Phe	Val	Ala	Ala	lle	His	Leu	Leu
	90					85					80				
315	ATA	ACC	GGC	CAT	ATG	GCA	GAC	CAT	ACA	ACC	ATC	TTC	CTA	GGT	ACT
	lle	Thr	Gly	His	Met	Ala	Asp	His	Thr	Thr	lie	Phe	Leu	Gly	Thr
	105					100					95				
360	TGC	ATC	AAC	GGC	CTT	CTC	GAT	AAT	CTC	CAG	AGG	CAC	AGG	TTG	GCT
	Cys	He	Asn	Gly	Leu	Leu	Asp	Asn	Leu	Gln	Arg	His	Arg	Leu	Ala
	120					115					110				
405	AAG	CGC	CAT	CTG	ATG	AGC	TAC	GAC	TTT	TGG	GCC	TAC	CTG	TCA	ATA
	Lys	Arg	His	Leu	Met	Ser	Tyr	Asp	Phe	Trp	Ala	Tyr	Leu	Ser	He
	135				•	130					125				
450	CCT	GAC	AAA	GGG	GTG	GAA	GGC	ACT	CAT	AAC	CAC	CAC	GAG	TGG	CAC
	Pro	Asp	Lys	Gly	Val	Glų	Giy	Thr	His	Asn	His	His	Glu	Trp	His
	150					145					140				
495	AGC	GCC	TTC	TGG	CCC	GTC	CTT	GGC	CCC	AAT	GGA	AAG	CAC	TTC	GAC
	Ser	Ala	Phe	Trp	Pro	Val	Leu	Gly	Pro	Asn	Gly	Lys	His	Phe	Asp

WO 96/06172

155

160

165

TTC ATG TCC AGC TAC ATG TCC CTG TGG CAG TTT GCC CGG CTG GCA

Phe Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu Trp Gln Phe Ala Arg Leu Ala

170

175

180

TCC TCC GCA CTC CTC ATC CAA ATC CTC CGC CCC ATG CCA AAT.

585

TGG TGG GCA GTG GTG ATG CAA ATG CTG GGG GCG CCC ATG GCA AAT

Trp Trp Ala Val Val Met Gln Met Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn

185 190 195

CTC CTA GTC TTC ATG GCT GCA GCC CCA ATC TTG TCA GCA TTC CGC
Leu Leu Val Phe Met Ala Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe Arg
200 205 210

CTC TTC TAC TTC GGC ACT TAC CTG CCA CAC AAG CCT GAG CCA GGC
Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro Gly

215 220 225

CCT GCA GCA GGC TCT CAG GTG ATG GCC TGG TTC AGG GCC AAG ACA 720
Pro Ala Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr

230 235 240

AGT GAG GCA TCT GAT GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC TAC CAC TTT 765 Ser Glu Ala Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe

GAC CTG CAC TGG GAG CAC CAC AGG TGG CCC TTT GCC CCC TGG TGG 810

Asp Leu His Trp Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp

260 265 270

CAG CTG CCC CAC TGC CGC CGC CTG TCC GGG CGT GGC CTG GTG CCT 855

Gln Leu Pro His Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro

275 280 285

GCC TTG GCA TGA 867

Ala Leu Ala

#### 請求の範囲

- 1. β-イオノン環を有する化合物のβ-イオノン環の4位のメチレン基をケト 基に転換する酵素活性を有するポリペプチド。
- 2. 実質的に配列表の配列番号1に示されるアミノ酸配列を含む請求の範囲第1項記載のポリペプチド。
- 3. 実質的に配列表の配列番号2に示されるアミノ酸配列を含む請求の範囲第1項記載のポリペプチド。
- 4. 実質的に配列表の配列番号3に示されるアミノ酸配列を含む請求の範囲第1項記載のポリペプチド。
- 6. β-イオノン環がその3位の位置で1つの水素原子が水酸基により置換されていてもよい請求の範囲第1~4項のいずれかに記載のポリペプチド。
- 7. 3位の位置で1つの水素原子が水酸基により置換されているβ-イオノン環を有する化合物がゼアキサンチンである請求の範囲第6項記載のポリペプチド。
- 8.  $\beta-A$ オノン環を有する化合物の $\beta-A$ オノン環の4位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNA。
- 10. 配列表の配列番号1に示されるアミノ酸配列を含むポリペプチドをコードする塩基配列が配列表の配列番号4に示されるものである請求の範囲第9項記載のDNA。11. 配列表の配列番号1に示されるアミノ酸配列を含むポリペプチドをコードする塩基配列が配列表の配列番号5に示されるものである請求の範囲第9項記載のDNA。
- 12.  $\beta$  イオノン環を有する化合物の $\beta$  イオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドであって、実質的に配列表の配列番

号2に示されるアミノ酸配列を含むポリペプチドをコードする塩基配列を含む請求の範囲第8項記載のDNA。

- 13. 配列表の配列番号 2 に示されるアミノ酸配列を含むポリペプチドをコードする塩基配列が配列表の配列番号 6 に示されるものである請求の範囲第12項記載のDNA。
- 15. 配列表の配列番号 3 に示されるアミノ酸配列を含むポリペプチドをコードする塩基配列が配列表の配列番号 7 に示されるものである請求の範囲第14項記載のDNA。
- 16.  $\beta$  イオノン環を有する化合物が $\beta$  カロチンである請求の範囲第 8 ~ 15項のいずれかに記載のDNA。
- 17. β-イオノン環がその3位の位置で1つの水素原子が水酸基により置換されていてもよい請求の範囲第8~15項のいずれかに記載のDNA。
- 18. 3位の位置で1つの水素原子が水酸基により置換されている $\beta$ -イオノン環を有する化合物がゼアキサンチンである請求の範囲第17項記載のDNA。
- 19. 請求の範囲第 8 ~18項のいずれかに記載のDNAにハイブリダイズし、 $\beta$  イオノン環を有する化合物の $\beta$  イオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含むDNA。
- 20. プラスミドpHP51 に挿入されていて、 $\beta$ -イオノン環を有する化合物の $\beta$ -イオノン環の 4 位のメチレン基をケト基に転換する酵素活性を有するポリペプチドをコードする塩基配列を含む DNA。
- 21. 請求の範囲第8、19および20項のいずれかに記載のDNAを含む組換えベクター。
- 22. 請求の範囲第8、19および20項のいずれかに記載のDNAを導入した微生物。
- 23. 請求の範囲第22項記載の微生物を培地で培養し、培養物からケトカロチノイドを採取することを特徴とする、ケトカロチノイドの製造法。

24. ケトカロチノイドがエキネノンおよびカンタキサンチンからなる群より選択される少なくとも一種の化合物である請求の範囲第23項記載の方法。

25. ケトカロチノイドが4-ケトゼアキサンチンおよびアスタキサンチンからなる群より選択される少なくとも一種の化合物である請求の範囲第23項記載の方法。

26. 請求の範囲第22項記載の微生物が細菌または酵母である請求の範囲第23項記載の方法。

### 第1図

```
A
                                                          212
                                                                      221
                                              203
        176
                     185
                                 194
ATG CAC GTC GCA TCG GCA CTA ATG GTC GAG CAG AAA GGC AGT GAG GCA GCT GCT
Met His Val Ala Ser Ala Leu Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu Ala Ala Ala
                                                                      275
                                                          266
                                              257
         230
                     239
                                 248
TCC AGC CCA GAC GTC TTG AGA GCG TGG GCG ACA CAG TAT CAC ATG CCA TCC GAG
Ser Ser Pro Asp Val Leu Arg Ala Trp Ala Thr Gln Tyr His Met Pro Ser Glu
                                                                       329
                                                          320
                                              311
         284
                     293
                                 302
TCG TCA GAC GCA GCT CGT CCT GCG CTA AAG CAC GCC TAC AAA CCT CCA GCA TCT
Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu Lys His Ala Tyr Lys Pro Pro Ala Ser
                                                          374
                                              365
                                  356
         338
                     347
GAC GCC AAG GGC ATC ACG ATG GCG CTG ACC ATC ATT GGC ACC TGG ACC GCA GTG
Asp Ala Lys Gly Ile Thr Met Ala Leu Thr Ile Ile Gly Thr Trp Thr Ala Val
                                              419
                                                          428
                     401
                                  410
         392
TIT TTA CAC GCA ATA TIT CAA ATC AGG CTA CCG ACA TCC ATG GAC CAG CTT CAC
Phe Leu His Ala Ile Phe Gln Ile Arg Leu Pro Thr Ser Met Asp Gln Leu His
                                                                       491
                                                          482
                                              473
                     455
                                  464
TGG TTG CCT GTG TCC GAA GCC ACA GCC CAG CTT TTG GGC GGA AGC AGC AGC CTA
Trp Leu Pro Val Ser Glu Ala Thr Ala Gln Leu Leu Gly Gly Ser Ser Ser Leu
                                                                       545
                     509
                                  518
                                              527
         500
CTG CAC ATC GCT GCA GTC TTC ATT GTA CTT GAG TTC CTG TAC ACT GGT CTA TTC
Leu His Ile Ala Ala Val Phe Ile Val Leu Glu Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe
                                                                       599
                                                          590
                                  572
                                              581
         554
                     563
ATC ACC ACA CAT GAC GCA ATG CAT GGC ACC ATA GCT TTG AGG CAC AGG CAG CTC
Ile Thr Thr His Asp Ala Met His Gly Thr Ile Ala Leu Arg His Arg Gln Leu
                                                                       653
                                                          644
                                              635
         608
                     617
                                  626
 AAT GAT CTC CTT GGC AAC ATC TGC ATA TCA CTG TAC GCC TGG TTT GAC TAC AGC
Asn Asp Leu Leu Gly Asn Ile Cys Ile Ser Leu Tyr Ala Trp Phe Asp Tyr Ser
                                                          698
                                              689
                                  680
         662
                     671
ATG CTG CAT CGC AAG CAC TGG GAG CAC CAC AAC CAT ACT GGC GAA GTG GGG AAA
Met Leu His Arg Lys His Trp Glu His His Asn His Thr Gly Glu Val Gly Lys
                                                                       761
                                                          752
                                              743
                                  734
         716
                     725
 GAC CCT GAC TTC CAC AAG GGA AAT CCC GGC CTT GTC CCC TGG TTC GCC AGC TTC
 Asp Pro Asp Phe His Lys Gly Asn Pro Gly Leu Val Pro Trp Phe Ala Ser Phe
                                                           806
                                              797
                      779
                                  788
         770
 ATG TCC AGC TAC ATG TCC CTG TGG CAG TTT GCC CGG CTG GCA TGG TGG GCA GTG
 Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu Trp Gln Phe Ala Arg Leu Ala Trp Trp Ala Val
                                                          860
                      833
                                  842
                                              851
         824
 GTG ATG CAA ATG CTG GGG GCG CCC ATG GCA AAT CTC CTA GTC TTC ATG GCT GCA
 Val Met Gln Met Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn Leu Leu Val Phe Met Ala Ala
                                                                       923
                                                           914
                                              905
                      887
                                  896
         878
 GCC CCA ATC TTG TCA GCA TTC CGC CTC TTC TAC TTC GGC ACT TAC CTG CCA CAC
 Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe Arg Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His
                                                           968
                                              959
         932
                      941
                                  950
 AAG CCT GAG CCA GGC CCT GCA GCA GGC TCT CAG GTG ATG GCC TGG TTC AGG GCC
 Lys Pro Glu Pro Gly Pro Ala Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala
                                                                      1031
                                                          1022
                                             1013
                      995
                                 1004
         986
 AAG ACA AGT GAG GCA TCT GAT GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC TAC CAC TTT GAC
 Lys Thr Ser Glu Ala Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp
                                                                      1085
                                                          1076
                                             1067
                                 1058
        1040
                     1049
 CTG CAC TGG GAG CAC CAC AGG TGG CCC TTT GCC CCC TGG TGG CAG CTG CCC CAC
 Leu His Trp Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Gln Leu Pro His
                                             1121
                     1103
                                 1112
        1094
 TGC CGC CGC CTG TCC GGG CGT GGC CTG GTG CCT GCC TTG GCA TGA
 Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala ***
                                                        D
```

#### 第2図

```
B
        197
                     206
                                 215
                                              224
                                                          233
                                                                      242
ATG GTC GAG CAG AAA GGC AGT GAG GCA GCT GCT TCC AGC CCA GAC GTC TTG AGA
Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu Ala Ala Ala Ser Ser Pro Asp Val Leu Arg
        251
                     260
                                 269
                                              278
                                                          287
                                                                      296
GCG TGG GCG ACA CAG TAT CAC ATG CCA TCC GAG TCG TCA GAC GCA GCT CGT CCT
Ala Trp Ala Thr Gln Tyr His Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro
        305
                     314
                                 323
                                              332
                                                          341
                                                                      350
GCG CTA AAG CAC GCC TAC AAA CCT CCA GCA TCT GAC GCC AAG GGC ATC ACG ATG
Ala Leu Lys His Ala Tyr Lys Pro Pro Ala Ser Asp Ala Lys Gly Ile Thr Met
        359
                     368
                                 377
                                              386
                                                          395
                                                                      404
GCG CTG ACC ATC ATT GGC ACC TGG ACC GCA GTG TTT TTA CAC GCA ATA TTT CAA
Ala Leu Thr Ile . Ile Gly Thr Trp Thr Ala Val Phe Leu His Ala Ile Phe Gln
        413
                     422
                                 431
                                              440
                                                          449
                                                                      458
ATC AGG CTA CCG ACA TCC ATG GAC CAG CTT CAC TGG TTG CCT GTG TCC GAA GCC
Ile Arg Leu Pro Thr Ser Met Asp Gln Leu His Trp Leu Pro Val Ser Glu Ala
        467
                     476
                                 485
                                             494
                                                          503
                                                                      512
ACA GCC CAG CTT TTG GGC GGA AGC AGC AGC CTA CTG CAC ATC GCT GCA GTC TTC
Thr Ala Gln Leu Leu Gly Gly Ser Ser Ser Leu Leu His Ile Ala Ala Val Phe
        521
                     530
                                 539
                                              548
                                                          557
                                                                      566
ATT GTA CTT GAG TTC CTG TAC ACT GGT CTA TTC ATC ACC ACA CAT GAC GCA ATG
Ile Val Leu Glu Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Thr His Asp Ala Met
        ·575
                     584
                                 593
                                              602
                                                          611
                                                                      620
CAT GGC ACC ATA GCT TTG AGG CAC AGG CAG CTC AAT GAT CTC CTT GGC AAC ATC
His Gly Thr Ile Ala Leu Arg His Arg Gln Leu Asn Asp Leu Leu Gly Asn Ile
        629
                                 647
                                             656
                                                          665
                                                                      674
TGC ATA TCA CTG TAC GCC TGG TTT GAC TAC AGC ATG CTG CAT CGC AAG CAC TGG
Cys Ile Ser Leu Tyr Ala Trp Phe Asp Tyr Ser Met Leu His Arg Lys His Trp
        683
                     692
                                 701
                                             710
                                                          719
                                                                      728
GAG CAC CAC AAC CAT ACT GGC GAA GTG GGG AAA GAC CCT GAC TTC CAC AAG GGA
Glu His His Asn His Thr Gly Glu Val Gly Lys Asp Pro Asp Phe His Lys Gly
        737
                     746
                                 755
                                             764
                                                          773
AAT CCC GGC CTT GTC CCC TGG TTC GCC AGC TTC ATG TCC AGC TAC ATG TCC CTG
Asn Pro Gly Leu Val Pro Trp Phe Ala Ser Phe Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu
        791
                     B00
                                 809
                                             818
                                                          827
                                                                      836
TGG CAG TTT GCC CGG CTG GCA TGG TGG GCA GTG GTG ATG CAA ATG CTG GGG GCG
Trp Gln Phe Ala Arg Leu Ala Trp Trp Ala Val Val Met Gln Met Leu Gly Ala
        845
                     854
                                 863
                                             872
                                                                      890
                                                          881
CCC ATG GCA AAT CTC CTA GTC TTC ATG GCT GCA GCC CCA ATC TTG TCA GCA TTC
Pro Met Ala Asn Leu Leu Val Phe Met Ala Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe
        899
                     908
                                 917
                                             926
                                                          935
CGC CTC TTC TAC TTC GGC ACT TAC CTG CCA CAC AAG CCT GAG CCA GGC CCT GCA
Arg Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro Gly Pro Ala
        953
                     962
                                 971
                                             980
                                                          989
GCA GGC TCT CAG GTG ATG GCC TGG TTC AGG GCC AAG ACA AGT GAG GCA TCT GAT
Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr Ser Glu Ala Ser Asp
       1007
                    1016
                                1025
                                            1034
                                                        1043
                                                                     1052
GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC TAC CAC TTT GAC CTG CAC TGG GAG CAC CAC AGG
Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp Leu His Trp Glu His His Arg
       1061
                   1070
                                1079
                                            1088
                                                        1097
                                                                     1105
TGG CCC TTT GCC CCC TGG TGG CAG CTG CCC CAC TGC CGC CGC CTG TCC GGG CGT
Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Gln Leu Pro His Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg
       1115
                   1124
GGC CTG GTG CCT GCC TTG GCA TGA
Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala ***
```

#### 第3図

```
272
                     281
                                 290
                                             299
                                                          308
ATG CCA TCC GAG TCG TCA GAC GCA GCT CGT CCT GCG CTA AAG CAC GCC TAC AAA
Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu Lys His Ala Tyr Lys
        326
                     335
                                 344
                                             353
                                                                      371
                                                         362
CCT CCA GCA TCT GAC GCC AAG GGC ATC ACG ATG GCG CTG ACC ATC ATT GGC ACC
Pro Pro Ala Ser Asp Ala Lys Gly Ile Thr Met Ala Leu Thr Ile Ile Gly Thr
        380
                     389
                                 398
                                             407
                                                         416
TGG ACC GCA GTG TTT TTA CAC GCA ATA TTT CAA ATC AGG CTA CCG ACA TCC ATG
Trp Thr Ala Val Phe Leu His Ala Ile Phe Gln Ile Arg Leu Pro Thr Ser Met
        434
                     443
                                 452
                                             461
                                                         470
GAC CAG CTT CAC TGG TTG CCT GTG TCC GAA GCC ACA GCC CAG CTT TTG GGC GGA
Asp Gln Leu His Trp Leu Pro Val Ser Glu Ala Thr Ala Gln Leu Leu Gly Gly
        488
                     497
                                 506
                                             515
                                                         524
                                                                      533
AGC AGC AGC CTA CTG CAC ATC GCT GCA GTC TTC ATT GTA CTT GAG TTC CTG TAC
Ser Ser Ser Leu Leu His Ile Ala Ala Val Phe Ile Val Leu Glu Phe Leu Tyr
        542
                     551
                                 560
                                             569
                                                         578
                                                                      587
ACT GGT CTA TTC ATC ACC ACA CAT GAC GCA ATG CAT GGC ACC ATA GCT TTG AGG
Thr Gly Leu Phe Ile Thr Thr His Asp Ala Met His Gly Thr Ile Ala Leu Arg
        596 .
                     605
                                 614
                                             623
                                                         632
                                                                      641
CAC AGG CAG CTC AAT GAT CTC CTT GGC AAC ATC TGC ATA TCA CTG TAC GCC TGG
His Arg Gln Leu Asn Asp Leu Leu Gly Asn Ile Cys Ile Ser Leu Tyr Ala Trp
        650
                     659
                                 668
                                             677
                                                         686
TTT GAC TAC AGC ATG CTG CAT CGC AAG CAC TGG GAG CAC CAC AAC CAT ACT GGC
Phe Asp Tyr Ser Met Leu His Arg Lys His Trp Glu His His Asn His Thr Gly
                         722 731
        704
                     713
GAA GTG GGG AAA GAC CCT GAC TTC CAC AAG GGA AAT CCC GGC CTT GTC CCC TGG
Glu Val Gly Lys Asp Pro Asp Phe His Lys Gly Asn Pro Gly Leu Val Pro Trp
        758
                    767
                                 776
                                             785
                                                         794
                                                                     803
TTC GCC AGC TTC ATG TCC AGC TAC ATG TCC CTG TGG CAG TTT GCC CGG CTG GCA
Phe Ala Ser Phe Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu Trp Gln Phe Ala Arg Leu Ala
        812
                     821
                                 830
                                             839
                                                         848
TGG TGG GCA GTG GTG ATG CAA ATG CTG GGG GCG CCC ATG GCA AAT CTC CTA GTC
Trp Trp Ala Val Val Met Gln Met Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn Leu Leu Val
        866
                     875
                                 884
                                             893
                                                         902
TTC ATG GCT GCA GCC CCA ATC TTG TCA GCA TTC CGC CTC TTC TAC TTC GGC ACT
Phe Met Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe Arg Leu Phe Tyr Phe Gly Thr
        920
                     929
                                 938
                                             947
                                                         956
TAC CTG CCA CAC AAG CCT GAG CCA GGC CCT GCA GCA GGC TCT CAG GTG ATG GCC
Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro Gly Pro Ala Ala Gly Ser Gln Val Met Ala
        974
                    983
                                992
                                           1001
                                                        1010
TGG TTC AGG GCC AAG ACA AGT GAG GCA TCT GAT GTG ATG AGT TTC CTG ACA TGC
Trp Phe Arg Ala Lys Thr Ser Glu Ala Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys
       1028
                   1037
                               1046
                                           1055
                                                        1064
                                                                    1073
TAC CAC TTT GAC CTG CAC TGG GAG CAC CAC AGG TGG CCC TTT GCC CCC TGG TGG
Tyr His Phe Asp Leu His Trp Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp
       1082
                   1091
                                           1109
                               1100
                                                       1118
CAG CTG CCC CAC TGC CGC CTG TCC GGG CGT GGC CTG GTG CCT GCC TTG GCA
Gln Leu Pro His Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala
TGA
                                                                       D
---
***
```

# 第4図

CGGGGCAACT C	AAGAAATTC TTCTTTAAG	30 AACAGCTGCA TTGTCGACGT	AGCGCGCCCC TCGCGCGGGG	AGCCTCACAG TCGGAGTGTC	60 CGCCAAGTGA GCGGTTCACT
GCTATCGACG T CGATAGCTGC A				000000	120 AGCCTCTGCG TCGGAGACGC
CTCCGTCCTC T GAGGCAGGAG A	GCCAAATCT CGGTTTAGA	150 CGCGTCGGGG GCGCAGCCCC	CCTGCCTAAG GGACGGATTC	TCGAAGAATG AGCTTCTTAC	180 CACGTCGCAT GTGCAGCGTA
CGGCACTAAT G GCCGTGATTA C	GTCGAGCAG CAGCTCGTC	210 AAAGGCAGTG TTTCCGTCAC	AGGCAGCTGC TCCGTCGACG	TTCCAGCCCA AAGGTCGGGT	240 GACGTCTTGA CTGCAGAACT
GAGCGTGGGC G		¥ 270 CACATGCCAT GTGTACGGTA	CCGAGTCGTC GGCTCAGCAG		GCAGGACGCG
TAAAGCACGC C	TACAAACCT GATGTTTGGA	330 CCAGCATCTG GGTCGTAGAC	ACGCCAAGGG TGCGGTTCCC	CATCACGATG GTAGTGCTAC	CGCGACIGGI
TCATTGGCAC (	CTGGACCGCA GACCTGGCGT	390 GTGTTTTTAC CACAAAAATG	ACGCAATATT TGCGTTATAA	TCAAATCAGG AGTTTAGTCC	GAIGGCIGIA
CCATGGACCA ( GGTACCTGGT (	GCTTCACTGG CGAAGTGACC	450 TTGCCTGTGT AACGGACACA	CCGAAGCCAC	AGCCCAGCTT TCGGGTCGAA	AACCCGCCII
GCAGCAGCCT I	ACTGCACATC TGACGTGTAG	510 GCTGCAGTCT CGACGTCAGA	TCATTGTACT	TGAGTTCCTG	ATGIGACCAG
TATTCATCAC (	CACACATGAC GTGTGTACTG	570 GCAATGCATG CGTTACGTAC	GCACCATAGO	TTTGAGGCAC AAACTCCGTG	600 AGGCAGCTCA TCCGTCGAGT
ATGATCTCCT TACTAGAGGA	TGGCAACATC ACCGTTGTAG	630 TGCATATCAC ACGTATAGTG	TGTACGCCTC	GTTTGACTAC CAAACTGATG	660 AGCATGCTGC TCGTACGACG
ATCGCAAGCA TAGCGTTCGT	CTGGGAGCAC GACCCTCGTG	690 CACAACCATA GTGTTGGTA1	CTGGCGAAG	GGGGAAAGAC A CCCCTTTCTC	720 CCTGACTTCC GGACTGAAGG
ACAAGGGAAA TGTTCCCTTT	TCCCGGCCTT AGGGCCGGAA	750 GTCCCCTGGT CAGGGGACC	TCGCCAGCT	T CATGTCCAGO A GTACAGGTCO	780 TACATGTCCC ATGTACAGGG
TGTGGCAGTT ACACCGTCAA	TGCCCGGCTG	810 GCATGGTGGC CGTACCACCC	CAGTGGTGA	T GCAAATGCT( A CGTTTACGA(	840 G GGGGCGCCA C CCCCGCGGGT

#### 第5凶

•	000
870	900
TGGCAAATCT CCTAGTCTTC ATGGCTGCAG CCC	CAATCTT GTCAGCATTC CGCCTCTCT
ACCOTTAGA GGATCAGAAG TACCGACGTC GGG	GTTAGAA CAGTCGTAAG GCGGTGT
930	960
THE THE THE CONCERN CACABCCCTC ACC	CAGGCCC TGCAGCAGGC TCTCAGGTGA
TGAAGCCGTG AATGGACGGT GTGTTCGGAC TCG	GTCCGGG ACGTCGTCCG AGAGTCCACT
IGANGCCOIG MILOUNOCCI COCCO	1020
990	<b></b>
TGGCCTGGTT CAGGGCCAAG ACAAGTGAGG CAT	CTGATGT GATGAGTTIC CIGACATOC
ACCGGACCAA GTCCCGGTTC TGTTCACTCC GTA	IGACTACA CTACTCAGGO GITOS
1050	1080
concenerate thereath GG	GGCCCTT TGCCCCCTGG TGGCAGCTGC
TGGTGAAACT GGACGTGACC CTCGTGGTGT CC	ACCGGGAA ACGGGGGACC ACCGTCGACG
IGGIGNERIC: CONTOCTOR	. 1140
1110	
CCCACTGCCG CCGCCTGTCC GGGCGTGGCC TGC	CACCACC CARCCEACT GGACCAGGA
GGGTGACGGC GGCGGACAGG CCCGCACCGG ACC	CACGGACG GAACCG TACE
1170	D 1200
TOTAL CONTRACTOR CONTRACTOR CT	CATGCTAC AGGGTGCTGC GGCCAGTGGC
GCCGACCACT GCGCCGTCT GCACAAGAGT GT	GTACGATG TCCCACGACG CCGGTCACCG
	1260
1230	<del></del>
AGCGCAGTGC ACTCTCAGCC TGTATGGGGC TA	CCCCACAC GGTGACTCGT GACCCGTACG
TCGCGTCACG TGAGAGTEGG ACATACCCCG AT	GGCGACAC GGIGAGIGG
1290	1320
TO THE TOTAL TOTAL TOTAL TOTAL CONTROL OF THE CONTR	GCGTGCTA CTGAGCAATG GGCGTGCTAC
GTGACTCGTG ACCCGCACGA TGACTCGTTA CC	CGCACGAT GACTCGTTAC CCGCACGATG
	1380
1350	CCCTAGGA TGGAGTTTGA TGCATTCAGT
TGACAATGGG CGTGCTACTG GGGTCTGGCA GT ACTGTTACCC GCACGATGAC CCCAGACCGT CA	CCGATCCT ACCTCAAACT ACGTAAGTCA
ACTGTTACCC GLACGAIGAC CCCAGACCGI CA	
. 1410	1440
AGCGGTGGCC AACGTCATGT GGATGGTGGA AC	STGCTGAGG GGTTTAGGCA GCCGGCAIII
TCGCCACCGG TTGCAGTACA CCTACCACCT TO	CACGACTCC CCAAATCCG1 CGGCCGTAAA
1470	1500
TO THE TOTAL SECTION OF THE PROPERTY OF THE PR	CATGCGCAC ATATCTGCAC ACAGCCAGGG
CTCTCCCGAT TCAATATTTA GCGTACGACG AG	STACGCGTG TATAGACGTG TGTCGGTCCC
CTCTCCCGAI ICAAIAIIIA GCGIACOACO	
1530	1560
AAATCCCTTC GAGAGTGATT ATGGGACACT TO	GTATTGGTT TCGTGCTATT GTTTTATICA
TTTAGGGAAG CTCTCACTAA TACCCTGTGA A	CATAACCAA AGCACGAIAA CAFAAIAAGI
1590	1620
TO THE TENENT OF TONCACONCE G	TGGTGAGAG TGGAGTGAGT GAGTATGAAC
CGTCGTCATG AATCACTCCC ACTCTCGTCC C	ACCACTCTC ACCTCACTCA CTCATACTTG
	1677
1650	
CTGGTCAGCG AGGTGAACAG CCTGTAATGA A GACCAGTCGC TCCACTTGTC GGACATTACT T	ACTCACACA CATTTTTTT TTTTTT
GACCAGTCGC TCCACTTGTC GGACATTACT I	ACIONORCH CITTERS

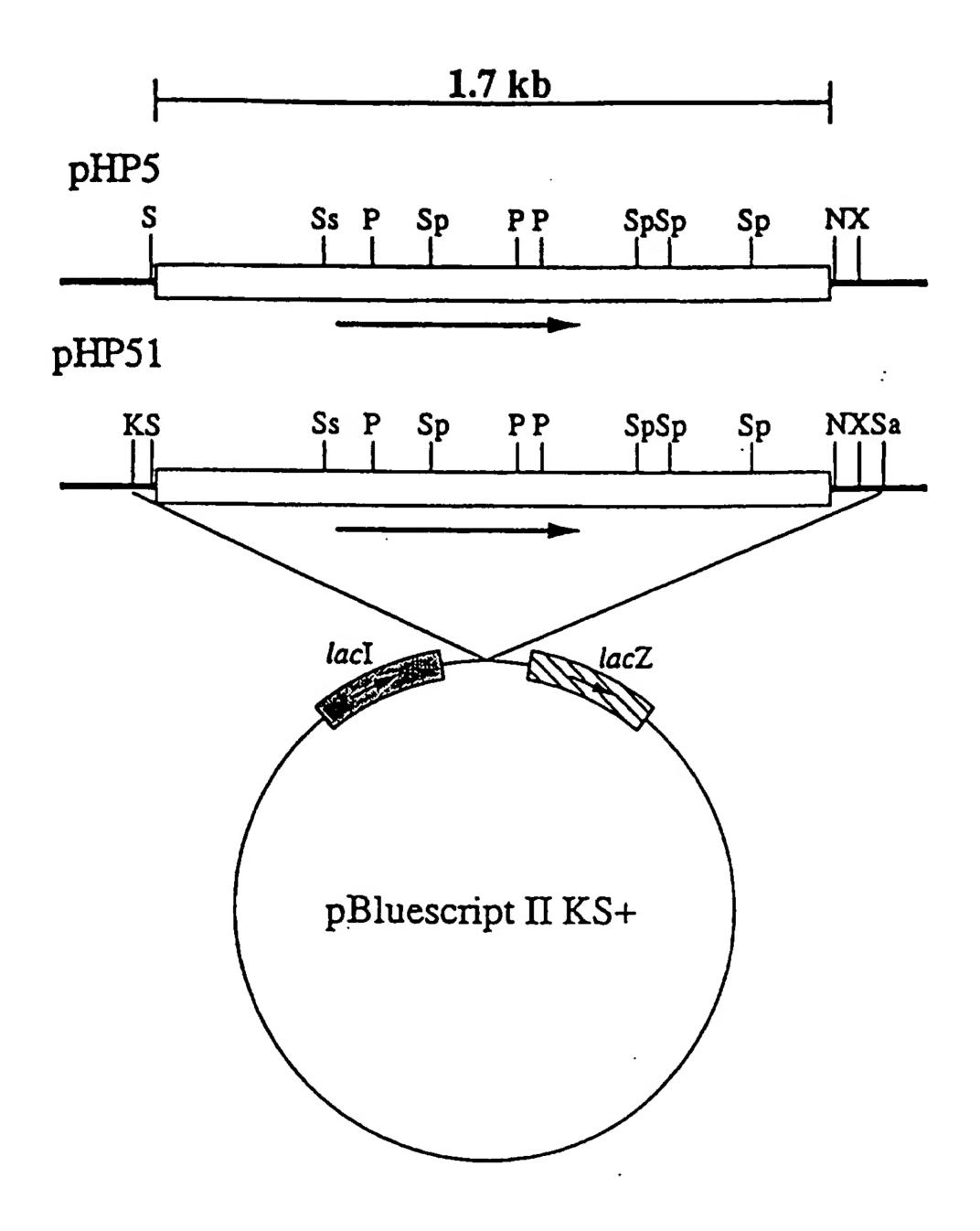
### 第6図

## 第7図

## 第8図

## 第9図

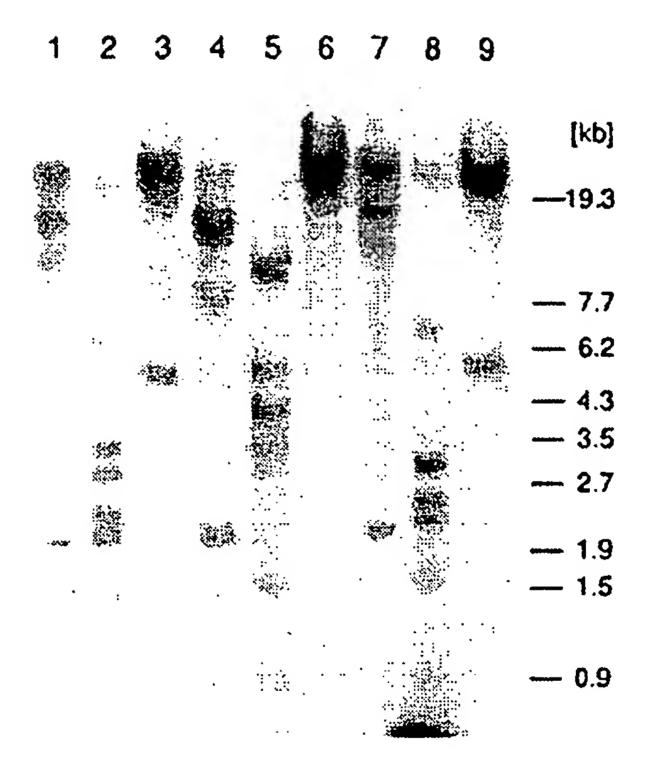
第10図



## 第11図

10	20	30	40	50 AGCCTCACAG	60
10	C > 2 C > 3 A TTC	NACACCTCCA	AGCGCGCCCC	AGCCTCACAG	CGCCAAGTGA
CGGGGCAACT	CARGAAATIC	WWCWGC LOCK	AGCGCGGGGG		
	0.0	90	100	110	120
. 70	80	CCCCCCCCCC	CCTCCACTGA	CGGGCCTGTG	AGCCTCTGCG
GCTATCGACG	TGGTTGTGAG	CGCTCGACGI	GGICCACION	A	L-30
		160	160	<b>1</b> ₹170	180
130	140	150	200000000	TOONGNATE	CACGTCGCAT
CTCCGTCCTC	TGCCAAATCT	CGCGTCGGGG	CCTGCCTAAG	TCGAAGAATG	CACOLOGIC
₩ 27 ¥			220	230	240
1'90	200	210	220	230	<del>-</del>
CGGCACTAAT	GCTCGAGCAG	AAAGGCAGTG	AGGCAGCTGC	TTCCAGCCCA	GACGICIIGA
· ·		. <b>C</b>	جها <sup>ر</sup>	31 290 AGACGCAGCT	300
250	260	<b>Y</b> 270	280	290	200
GAGCGTGGGC	GACACAGTAT	CACATGCCAT	CCGAGTCGTC	AGACGCAGCT	CCTCCIGCGC
-37		1.12			360
	320	12 <sub>330</sub>	. 340	350	360
TARRECACEC	CTACAAACCT	CCAGCATCTG	ACGCCAAGGG	CATCACGATG	GCGCTGACCA
110		-6			
274	200	390	400	410	420
7 ( ) C	CTGGACCGCA	GTGTTTTTAC	ACGCAATATT	TCAAATCAGG	CTACCGACAT
ICALIGGCAC	CIGGACCACA	20			
430	440	450	460	470	480
430	440	VCF TOTOCOCO	CCCAAGCCAC	AGCCCAGCTT	TTGGGCGGAA
CCATGGACCA	GCTTCACTGG	TIGCCIGIGI	CCGMAGCCAC	AGCCCACC.	

第12図



#### INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP95/01.640

A. CLA	SSIFICATION OF SUBJECT MATTER									
Int.	$C1^6$ C12N15/53, C12N9/02,	C12P7/26, C12N1/21								
According	to International Patent Classification (IPC) or to bot	th national classification and IPC								
B. FIEI	DS SEARCHED									
	ocumentation searched (classification system followed									
Int.	C16 C12N15/53, C12N1/21,	Cl2N9/02, Cl2P7/26								
	ion searched other than minimum documentation to the									
	ONLINE, BIOSIS, WPI/WPIL	or data base and, where practicable, search t	erms used)							
C. DOCU	C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT									
Category*	Citation of document, with indication, where	appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.							
A	WO, 9406918, A (Gist-Brock March 31, 1994 (31. 03. 9 & EP, 586751, A & JP, 7-50	4)	J. <b>- 23</b>							
A	EP, 474347, A (Uniliver P. March 11, 1992 (11. 03. 9) & JP, 5-076347, A		J. <b>–</b> 23							
PX	FEBS Lett. Vol. 364, No. 2 al., "Clowing and express: Coli of the gene encoding that converts beta-carote: Ketocarotenoid Canthaxant! pluvialis" p. 125-128	ion in Escherichia beta-C-4-oxygenase, ne to the	1, 5-8, 16-19, 21-23 2-4, 9-15, 20							
PX	WO, 9518220, A (KIRIN Been July 6, 1995 (06. 07. 95)	r KK),	1, 5-8, 16-19, 21-23 2-4, 9-15, 20							
A	Biotechnology Techniques V	Vol. 8, No. 1 (1994),	1 26							
X Further	documents are listed in the continuation of Box C.	See patent family annex.								
"A" document to be of p	categories of cited documents:  at defining the general state of the art which is not considered particular relevance	later document published after the interdate and not in conflict with the application the principle or theory underlying the	ation but cited to understand							
"L" document cited to	"document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other									
	t referring to an oral disclosure, use, exhibition or other	combined with one or more other such d	step when the document is locuments, such combination							
	it published prior to the international filing date but later than ity date claimed	being obvious to a person skilled in the "&" document member of the same patent;								
Date of the ac	ctual completion of the international search	Date of mailing of the international sear	ch report							
Nove	mber 14, 1995 (14. 11. 95)	November 28, 1995 (	28. 11. 95)							
	iling address of the ISA/	Authorized officer								
	nese Patent Office									
Facsimile No.	•	Telephone No.								

### INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP95/01640

ategory*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
	Meyer P. S. et al., "Genetic analysis of astaxanthin-Overproducing mutants of Phaffia rhodozyma using RAPDs" p. 1-6	
	-	
	-	
		,

Form PCT/ISA/210 (continuation of second sheet) (July 1992)

	图 際 調 変 程 告	国際出職番号 PCT/JP	95/01640
A. 発明の	属する分野の分類(国際特許分類(IPC))		
	Int. C& C12N15/53,	C12N9/02, C12P7	/26,
	C12N1/21		
8. 調査を行	行った分野		
調査を行った	B小限資料(国際特許分類([PC))		
	Int. O. 012N15/53,	C12N1/21, C12N9	/02,
	C12P7/26		
最小假資料以	外の資料で調査を行った分野に含まれるもの		
国際調査で使用	用した電子データベース(データベースの名称、調査	に使用した用語)	
	CAS ONLINE, BIOSI	8, WPI/WPIL	
C. 関連す	ると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連す	るときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	WO, 9406918, A(Gist- 31. 3月. 1994(31. 03. &EP, 586751, A&JP, 7	94)	1 - 2 3
A	EP, 474347, A(UnilivBV.), 11. 3月. 1992(11. 03. &JP, 5-076347, A		1-23
▼ C個の統	きにも文献が列挙されている。	パテントファミリーに関する別!	紙を参照。
* 引用文献(「A」特に関う 「A」特に関う 「E」先行文( 「L」を を を を し、 で で の い に で に で に で に で に の に で に で に で に で に で		「T」国際出版日又は優先日後に公表され 矛盾するものではなく、発明の原 に引用するもの 「X」特に関連のある文献であって、当 性又は進歩性がないと考えられる 「Y」特に関連のある文献であって、当 献との、当業者にとって自明であ がないと考えられるもの 「&」同一パテントファミリー文献	理又は理論の理解のため 技文献のみで発明の新規 もの 抜文献と他の1以上の文
国際調査を完	7した日 14.11.95	国際調査報告の発送日 28.11.	95
	た   国特許庁(ISA/JP)   個度番号   00   「都千代田区数が関三丁目4番3号	特許庁等査官(権限のある職員) 谷 口 博 ④ 電話番号 03-3581-1101 内線	4 B 9 3 5 9 3 4 4 9

	. 国際調査報告 BR出職番号 PCT/	JP 95 0 1 6 4 0
C (狭き). 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリーキ	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表	関連する 競求の範囲の番号
PX	FEBS Lett. 第364卷, 第2号(1995), Lotan T et al., 「Clowing and express in Escherichia Coli of the gene enc beta-C-4-oxygenase, that converts b carotene to the Ketocarotenoid Canthaxanthin in Haematococcus pluv p.125-128	eta- 20
PX	WO, 9518220, A(KIRIN Beer KK), 6.7月.1995(06.07.95)	1, 5-8, 16-19, 21-23 
A	Biotechnology Techniques 第8卷, 第1号(1994), Meyer P. S. et al., 「Genetic analysis of astaxanthin-Overproduci mutants of Phaffia rhodozyma using RAPDs」p.1-6	